(19)日本国特許庁(JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11)特許出願公開番号

特開平4-211375

(43)公開日 平成4年(1992)8月3日

(51) Int.Cl. ⁵	識別記号	庁内整理番号	FΙ	技術表示箇所
C 1 2 N 15/14	ZNA			
1/21		7236-4B		
C 1 2 P 21/02	С	8214-4B		
// (C12N 1/21				
		8828-4B	C 1 2 N	15/00 A
			審査請求 未請求	: 請求項の数9(全37頁) 最終頁に続く
(21)出願番号	特願平3-14600		(71)出願人	00000066
				味の素株式会社
(22)出顧日	平成3年(1991)2月	₹5 日		東京都中央区京橋1丁目15番1号
 _\			(72)発明者	橋口 賢一
(31)優先権主張番号	特顯平2-25682			神奈川県川崎市川崎区鈴木町1番1号味の
(32)優先日	平2 (1990) 2月51	8		素株式会社中央研究所内
	日本 (JP)	_	(72)発明者	児島 宏之
(aa) Etalimman	m., (0 -)		(= , , = , = , = ,	神奈川県川崎市川崎区鈴木町1番1号味の
				素株式会社中央研究所内
			(72)発明者	山田 和彦
			(13),23,12	神奈川県川崎市川崎区鈴木町1番1号味の
			Ì	素株式会社中央研究所内
			(74)代理人	
			1 (14)16=7	// エエ M/M Wー V[11]/

(54) 【発明の名称】 合成遺伝子及びそれを用いたヒト血清アルブミンの製造法

(57)【要約】

【構成】大腸菌で多用されるコドンを頻用して設計した、ヒト血清アルブミン蛋白をコードする遺伝子を含む合成DNAを構築する。この合成DNAをプラスミドに組み込み、微生物に導入して該微生物を形質転換する。最後に、この形質転換体を培地中で培養し、その菌体内または培地中からヒト血清アルブミンを単離する。

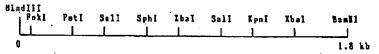
【効果】大腸菌等においてのヒト血清アルブミン生産量 を飛躍的に増加させることができる。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 大腸菌で多用されるコドンを頻用して設 計した、ヒト血清アルプミン蛋白をコードする遺伝子を 含む合成DNA。

【請求項2】 合成DNAがヒト血清アルプミン蛋白の* *N末端付近をコードする領域に単一の制限酵素切断部位 を保持することを特徴とする請求項1記載の合成DN

【請求項3】 合成DNAが下記に示す制限酵素地図を 有するものである請求項1記載の合成DNA。



【請求項4】 合成DNAが配列表の配列番号1で示さ 10 れる配列を有するものである請求項1記載の合成DN Α.

【請求項5】 合成DNAが配列表の配列番号2で示さ れる配列を有するものである請求項1記載の合成DN Α.

【請求項6】 請求項1ないし5記載の合成DNAを含 有するプラスミド。

【請求項7】 請求項6記載のプラスミドで形質転換さ れた微生物。

【請求項8】 微生物がエシェリシア・コリ (E. co 1 i)、パチルス・サチルス(B. subtilis) またはパチルス・プレピス(B. brevis)である 請求項7記載の微生物。

【請求項9】 請求項7または8記載の微生物を培地中 で培養し、その微生物菌体または培地中からヒト血清ア ルプミンを単離することを特徴とするヒト血清アルプミ ンの製造法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

SA)をコードする遺伝子を含む合成DNA、合成DN Aを有するプラスミド、該プラスミドにより形質転換さ れた微生物及び該微生物を培養してヒト血清アルプミン を製造する方法に関する。

[0002]

【従来の技術】組換えDNA技術の進歩によって、大腸 菌等の微生物において高等真核生物由来の遺伝子を発現 させ、その目的遺伝子産物を微生物を培養することによ って取得する技術が発展してきた。一般に高等真核生物 の遺伝子は、mRNAを調製して、逆転写酵素によって 40 作製したCDNAからクローニングすることによって得 られている。ヒト血清アルプミンについても、例えば特 開昭58-56684等にcDNAの調製法が開示され ている。

【0003】蛋白質をコードする遺伝子はその蛋白質の アミノ酸配列を1アミノ酸につきDNAの3塩基からな る遺伝暗号(コドン)によってコードしているが、ある アミノ酸に対応する遺伝暗号は必ずしも1つではない。 そして、大量に発現している遺伝子では生物種によって 使用されている遺伝暗号に偏りがみられることが知られ 50

ている。

【0004】従って、前記の方法で調製されたcDNA からなる遺伝子は高等真核生物において多用される遺伝 暗号からなる遺伝子であり、必ずしも大腸菌等の原核生 物である微生物における発現に好適なものではない。

【0005】また、遺伝子を発現させるには適当な発現 制御系に接続する必要があり、より好適な発現制御系に 接続することによって同じ遺伝子の発現効率を飛躍的に 高めることが出来ることが知られている。遺伝子をより 好適な発現制御系に接続するためには、遺伝子中に存在 20 する制限酵素部位等が適切に配置されていることが操作 上望ましく、特にコードする蛋白質のN末端付近の領域 に単一の制限酵素部位が存在することが望ましい。しか しながら、cDNAにおいては遺伝子中に存在する制限 酵素部位は全くランダムと言ってよく、操作上好適な配 置をとっている場合は極めて希である。

[0006]

【発明が解決しようとする課題】上述の如く、高等真核 生物由来の蛋白質を原核生物である微生物を培養するこ とによって工業的に有利に生産するためには、目的遺伝 【産業上の利用分野】本発明はヒト血清アルプミン(H 30 子をより好適な発現制御系に接続することとともに、遺 伝子本体もまた宿主たる原核生物である微生物において より効率よく発現するDNA配列を持ったものであるこ とが望まれる。また、より好適な発現系に接続するにあ たっての便宜上、適当な制限酵素部位が、適切に配置さ れていることが望まれる。本発明の目的は、cDNAを 用いて高等真核生物由来の蛋白質を原核生物である微生 物に生産せしめる方法の不完全さを是正し、より効率的 な遺伝子発現、蛋白質生産を行なうための技術を提供す ることにある。

[0007]

【課題を解決するための手段】本発明者らは、高等真核 生物であるヒト由来の蛋白質であるヒト血清アルプミン を大腸菌等の原核生物である微生物においてより効率的 に生産するために、ヒト血清アルプミンのアミノ酸配列 をコードするDNA配列を、

①アミノ酸配列を変化させない。

②操作上有用と思われる制限酵素部位を残し、不用な制 限酵素部位を除く。

③目的蛋白質のN末端をコードする領域に単一の有用な 制限酵素部位を設ける。

④安定な2次構造を取らないようにする。

⑤大腸菌で多用されている遺伝暗号 (コドン) を用いる。

について考慮しながら設計し、化学合成したDNAのオリゴマーから実際にヒト血清アルブミンを大腸菌等の原核生物である微生物において著量生産させ得る合成DNAを構築するとともに、この合成DNAを含有するプラスミドで形質転換された微生物を培地中で培養することにより目的のヒト血清アルブミンを生産することができ、本発明を完成するに至った。

【0008】さて、cDNAを用いて大腸菌(E. coli)、枯草菌(B. subtilis)等の微生物でヒト血清アルブミンを生成する方法は、特開昭58-56684、特開昭58-150517、特開昭61-275229、特開昭62-215393などに開示されている。しかしこれらは遺伝暗号(コドン)の選択の余地の無いcDNAの持つ性格の故に、その発現効率、従って生産量には自ずと限界があるものである。大腸菌等においてのヒト血清アルブミン生産量の飛躍的な増加は、本発明によって初めて可能となった。また、特開昭62-29985には特定のアミノ酸配列から類推されるDNA配列一般が開示されているが、本発明のアミノ酸配列は特開昭62-29985に開示されているアミノ酸配列とは多くの相違点がある。

【0009】本発明者らは原核生物に適したコドンに注目して、ヒト血清アルブミンをコードするDNAをデザインして化学合成した。

【0010】なお、オリゴヌクレオチドの合成にはトリエステル法(Nuc. Acid. Res. <u>10</u>, 6553 (1982))や、ホスホアミダイト法(Tetra 30 hedron Letters <u>22</u>, 1859 (1981))等の方法がすでに開発されており、いずれの方法を用いてもよい。

【0011】また、近年、合成に必要なヌクレオチドや 試薬のキット更には自動合成機器も市販されいるので、 当然これらを用いてもよい。

【0012】次にこの合成DNAを宿主に導入し、増殖、発現させるために適当なプラスミドに組み込む。

【0013】本発明において用いられるプラスミドは特に限定されないが大腸菌を宿主とする場合は通常よく利 40 用されるpSC101, pBR322, pUC19, pUC18, pHSG298, pHSG299, pHSG398, pHSG399等を用いればよい。

【0014】また枯草菌を宿主とする場合には、pUB 110, pC194, pE194等を用いればよい。

【0015】パチルス・プレビスを宿主とする場合は、 pHY500, pNU200 (Proc. Natl. A cad. Sci. USA, <u>86</u>, 3589 (198 9)) 等を用いればよい。もちろん、繰り返し述べる が、本発明は上記プラスミドベクターに限定されるもの 50

ではない。

【0016】次に、このようにして得た組み換えDNAで宿主を形質転換するのである。形質転換法として①細胞を塩化カルシウム、塩化ルビジウム、または燐酸カルシウムで処理する方法(塩化カルシウム、塩化ルビジウム、または燐酸カルシウム法)、②電気パルスによる方法(エレクトロボーレーション法)、③プロトプラストを利用する方法(プロトプラスト法)等の方法があるが、いずれの方法を用いてもよい。またその他の方法を用いてもよい。最後にこの形質転換体を培地中で培養して菌体内に生産もしくは培地中に分泌させ、それを精製するのであるが、このプロセスは通常用いられる以下の方法に従えばよい。

【0017】培地は適当な炭素源、窒素源、無機塩類、 使用菌株が特に要求する物質を含んだものを用いればよい。培養時間は使用菌株によって多少異なり特に限定されないが、通常5時間から100時間程度でよい。

【0018】生成物の取り上げ方法は、菌体内に顆粒状に生産させた場合は、集菌後菌体をリゾチーム、超音波等で処理して破砕し、低速遠心によって顆粒を沈澱、採取し、尿素や塩酸グアニジン等で処理して可溶化する。それを希釈や透析等によって巻き戻しを行い、通常よく用いられるHPLC法等によって精製すればよい。培地に分泌生産した場合は、菌体を除去後、培地から通常よく用いられるHPLC法等によって精製すればよい。

【0019】以下、本発明を実施例に従って具体的に説明する。

[0020]

【実施例1】

[全合成ヒト血清アルプミン遺伝子の構築]

遺伝子の設計

現在の合成DNA技術と、本発明者らの採用している精製法では安定して得られるDNA鎖は最大70塩基程度である。ヒト血清アルプミンは585アミノ酸であるので1755塩基の遺伝子が少なくとも必要であり、少なくとも25本程度に分割して合成する必要がある。また2本鎖としてプラスミドに組み込む必要があるので、その2倍のDNAを合成する必要がある。またプラスミドに組み込んだ時点で塩基配列の確認が必要なので確実に塩基配列が確認できる長さに分けてプラスミドに組み立てるのではなく、8つ程度の部分に分けてフラグメントの集合を行い、そこで塩基配列の確認を行ってから全体を構築することにした。

【0021】以上の前提条件をもとに、

①ヒト血清アルブミンのアミノ酸配列を変化させない。
②集合させる時に用いる制限酵素の認識部位を必要なだけ持たせる。

【0022】 (不必要な認識部位を除く。)

0 ③N末端のなるべく近くに遺伝子内で単一の制限酵素部

位を1つ持たせる。 (様々な発現システムへ容易に遺伝 子を接続することを可能にする。)

④安定な2次構造を取らないようにする。

⑤大腸菌で汎用されている遺伝子暗号をなるべく用い

の順番に条件を考慮しながら遺伝子の設計を行った。ヒ ト血清アルブミンのアミノ酸配列は複数の文献によって 開示されているが、それらは互いに少しずつの相違があ る (FEBS LETTERS 58, 134, (19 75), Nucleic Acids Researc h 9, 6103, (1981), Proc. Nat 1. Acad. Sci. USA, 79, 71, (198 2), J. Biol. Chem. 261, 6747, (1986)).

【0023】本発明者らは、一般にDNAの配列を求め る方がアミノ酸の配列を求めるよりも信頼性が高いと考 えられること、報告されている年次が新しいことの2つ の理由により、アミノ酸配列そのものを決定した文献で はなく、mRNAより作製したcDNAの塩基配列を決 定することによってアミノ酸配列を報告している比較的 20 を以下に示した。 新しい文献、即ち、Nucleic Acids Re search 9、6103 (1981) 及びPro c. Natl. Acad. Sci. USA, 79, 7

1、(1982)を主に参考にした。

【0024】しかし、上述の2つの文献に示されたcD NAから類推されるアミノ酸配列にも2ケ所の相違点が ある。すなわち1つは胎児の肝臓から取ったmRNAか ら類推したもの (Nucleic Acids Res earch 9, 6103 (1981)), 6510t 成人の肝臓から取ったmRNAから類推したもの(Pr oc. Natl. Acad. Sci. USA, 79. 71、(1982))である。

【0025】本発明者らは実用性を考えて成人の配列を 採用した。コンピュータを用いてアミノ酸配列から取り 得る制限酵素部位を検索し、それをもとにして大腸菌で 汎用されているコドンを選びながら制限酵素部位の取捨 選択を行い、DNA配列の最初の候補を作成した。

【0026】その候補配列をコンピュータの高次構造検 索プログラムに入力し、著しい二次構造を検索し、取り 除いた。最終的に決定した遺伝子の塩基配列を図1に示

【0027】この設計した遺伝子でのコドンの使用割合

[0028]

【表1】

TTT-Phe 1(0.17%)	ICT-Ser15(2.56%)
TAT-Tyr 0(0.00%)	TGT-Cys 0(0.00%)
TTC-Phe30(5.13%)	100-Ser 8([.37%)
TAC-Ty=18(3,08%)	1GC-Cy=35(5.98%)
TTA-Lau 0(0.00%)	1CA-Ser 1(0.17%)
TAA-+++ 0(0.00%)	TGA-+++ Q(0.00%)
TTG-Leu 0(0.00%)	10g-Ser 0(0.00%)
TAG-+++ (0(0.00%)	166-Trp 1(0.17%)
CTT-Les 3(0.51%)	CCT-Pra 0(0.00%)
CAT-H1: 0(0.00%)	GGT-4-#13(2.22%)
CTC-Leu 1(0.17%)	CCC-Pro D(0.00%)
CAC-81=16(2,74%)	GGC-AralQ(1.71%)
CTA-Lew 3(0.51%)	GCA-Pro 1(0.17%)
CAA-Gla 1(0.17%)	CGA-Ars 1(0.17%)
CTG-Leu54(9.23%)	CCG-Pro23(3.93%)
CAG-G1 a 19 (3, 25%)	CGE-Arm 0(0.80%)
ATT-11e 0(0.00%)	ACT-Thr 7(1.20%)
AAT-Ann G(0.00%) .	AGT Ser 0(8.00%)
ATC-110 B(1.37%)	ACC-Th-21(3,59%)
(X [E . S) 7 [a s & - 2 A	ACC-Ser 0(0.00%)
(%00.0)0 #11-ATA	ACA-Thr 0(0.00%)
AAA-L+=58(9,91%)	AGA-Ara 0(0.00%)
ATG-Het 8(1,03%)	ACG-Thr 0(0.00%)
14G-Lys 2(0.34%)	AGG-Arm 0(0.00%)
ETT-V=1/17(2.91%)	CCT-41+22(3.76%)
EAT-Asp 1(0.1736)	GGT-G1, 9(1.54%)
STC-Val 1(0.17%)	ECC-A1= 0(0.00%)
EAC-4=p35(5.98%)	660-61x 3(0.5(%)
6TA-V=[18(2,22%)	GCA-A1-22(3,76%)
GAA-G1=57(9.74%)	GGA-G1y O(0.00%)
GTG-Yall0(1.71%)	GC6-AlalE(3.08%)
EAG-GI= 4(0.68%)	GGG-61y 0(0,00%)

【0029】下線を施した部分は、大腸菌で大量に発現するとされている遺伝子に広く用いられているコドン(メジャーコドン)と、一種類しかない、メチオニン、トリプトファン、それにコドンユーセージに片寄りが見られないシステインのコードである(参考文献:細胞工学, 2, 1541(1983))。上記のようにほとんどメジャーコドンを用いて遺伝子を設計することができ

た。アミノ酸配列のもとにした文献のヒト血清アルプミンをコードするエクソン部分のDNA配列について同じことを行なうと以下のようになり、大腸菌におけるメジャーコドンの使用頻度はむしろ低いことが判明した。

[0030]

【表2】

1TT-Ph=21(3.58%)	TCT-Ser 3(0,51%)
TAT-Tyr12(2.05%)	IGT-Gya [5 (2.56%)
TTC-PhelO(1,71%)	fcc-ser 5(0.85%)
IAC-1+1 6(1.02%)	fGC-C+=20(3,41%)
TTA-Leul0(1.71%)	TC1-Ser 6(1.02%)
TA4-*** 1(0.17%)	TSA-+++ 0(0.00%)
ITE-Lau12(2.05%)	TCG-Ser 2(0.34%)
TAG 0(0.00%)	IGG-Ire 1(0.17%)
CTT-Leu18(3:07%)	CCT-Pro10(1.71%)
CAT-B1:11(1.88%)	GGT-ATE 2(0.34%)
CTC-Les 5 (0.85%)	CCC-Pro 6(1.02%)
CAC-R1= 5(0.85%)	GGG-Arx 1(0.17%)
CTA-Les 4(0.68%)	CCA-Pro 7(1.19%)
CAA-G1=10(1.71%)	CGA-Ara 2(0.3(%)
CTG-Lew12(2.05%)	CCG-Pro 1 (0.17%)
CAG-61+10(1.71%)	CGG-arg 2(0.34%)
ATT-114 3(0.51%)	ACT-Thr 7(1.19%)
64T-Ass10(1.71%)	AGT-Ser 8(1.02%)
ATC-11+ 4(0.68%)	ACC-Thr 7(1.19%)
AAC-Ass 7(1.19%)	AGC-Ser 2(0.34%)
ATA-114 1(0.17%)	ACA-Thr12(2.05%)
AAA-Ly:41(7.00%)	ASA-Arg13(2.22%)
ATG-Het 6(1,02%)	ACE-Thr 2(0.34%)
BAG-Ly=19(3,24%)	AGE-Ara 4(0.68%)
611-Y=111(1.88%)	ECT-A1 = 29 (4.95%)
GAT-Aap25(4.27%)	GGT-G1y 2(0,34%)
6TC-Val 7(1.19%)	GCC-A1a14(2.39%)
CAC-A==11(1,88%)	GGC-G(y \$(0,51%)
GTA-Val 7(1.19%)	GCA-A1=17 (2.90%)
EAA-GLu37(8.31%)	664-61, 6(1.02%)
670-7-116 (2.73%)	GCG-Ala 2(0.34%)
646-61124(4.10%)	GGC-61y 1(0.17%)

【0031】さて、図1に示した配列において、最初に あるAAGCTTのHindIII部位は遺伝子構築の 便宜上、付加したものである。またN末端近くにユニー クな制限酵素部位を導入する目的で、認識部位と切断部 位とが離れているFoklを図2のように導入して切り 離すようにした。

【0032】Fok I は認識部位の9塩基/13塩基 (上側鎖/下側鎖) 3' 側を切断するので、認識部位を 40 図2のようにアミノ酸配列の5'に隣接して置くことに より血清アルブミン遺伝子のN末端近くで切断できるよ うになる。ただしこのためには、遺伝子中のFokΙ認 識配列を全て除いておく必要がある。

【0033】遺伝子全体の構築に用いる制限酵素はHi nd I I I, Kpn I, Sal I, Pst I, Xba I, Sph I, BamH I とした。これらの酵素での切 断点地図を図3に示した。

【0034】DNAの化学合成

トに分割し、Applied Biosystems社 のDNA合成機を用いて各々のフラグメントの両鎖をホ スホアミダイト法(Tetrahedron Lett ers 22, 1859 (1981)) によりそれぞ れ合成した。

【0035】遺伝子の構築

合成したDNAの260nmの吸光度を測定して濃度を 決定した後に、1回の操作で約100ピコモルを用い た。図3,4に示した制限酵素で8つのプロックにわ け、各プロックを構成する各断片の両鎖をアニールし、 T4リガーゼでライゲーションして各プロックに相当す る断片を生成させ、それらをpUC18もしくはpUC 19にクローン化した。クローン化した各プロックのD NA配列をジデオキシ法 (Science, 214, 1 205 (1981)) によって少なくとも2回にわたっ て確認した後、各プロックの断片を調製した。次に各断 片約1μgとpUC18またはpUC19約1μgを用 設計したDNA配列(図1)を図4のようにフラグメン *50* いてライゲーションを行い、プロック1,2,3とプロ

ック4,5と、プロック6,7,8とをそれぞれ連結した中間的プロックをpUC18またはpUC19にクローン化した。最後に3つの中間的プロック約 1μ gとpUC19約 1μ gを用いてライゲーションを行い、全プロックを連結した目的の遺伝子を含むプラスミドpHSAを構築した(図3)。

[0036]

【実施例2】

[全合成ヒト血清アルブミン遺伝子の大腸菌での発現] 前出の方法と合成機を用いて図5に示すような合成DN 10 Aを作成した。なお、同図中、SDはリボソーム結合部位を表す。次にこの合成DNAと先ほど作成したプラスミドpHSA及びプラスミドpT13s(Nco)(J. Biochem., 104, 30(1988))とから図6に示すように発現プラスミドpSDHSA4を作成した。なお、プラスミドpT13s(Nco)は、工業技術院微生物工業研究所に寄託されている保持菌株AJ12447(FERM P-10757)から調製した。

【0037】この発現プラスミドpSDHSA4の関製 20の詳細は以下の通りである。即ち、pHSAをFokIとBamHIで切断し、最も大きな断片(合成ヒト血清アルプミン遺伝子の大部分を含む約1.8kb断片)を調製する。一方、pT13s(Nco)をClaIとBamHIで切断し、大きい方の断片(trpプロモーター、ターミネーター、アンピシリン耐性遺伝子を含む約2.6kb断片)を調製する。この両者と図5に示した合成DNAとをT4リガーゼでライゲーションしてpSDHSA4を構築した。

【0038】 このようにして得られたプラスミドpSD 30 HSA4は、trpプロモーターーオペレーターの制御下、Met残基に成熟型HSAが直接連結した蛋白を発現するように設計されており、転写ターミネーターとしてtrpAターミネーターを備えている。

【0039】次にこの発現プラスミドpSDHSA4で 通常よく用いられる塩化ルビジウム法を用いて大腸菌H B101株を形質転換し、形質転換株HB101/pS DHSA4を得た。この株をグルコース、酵母エキス、 KH2PO1、NH1C1、MgSO1、CaCl2、ビタミンB1を含む培地で培養した。培養開始後4時間でイ 40ンドールアクリル酸による誘導をかけ、誘導後約15時間培養したところ、菌体内に顆粒が生成していた。

【0040】集菌後、20mM Tris-HCl 30mM NaCl 0.5M EDTAパッフアーに懸濁し、0.25mg/mlリゾチームで0℃1時間処理後、超音波破砕した。顆粒を低速遠沈後、20mM Tris-HCl 30mMNaCl 0.5M EDTAパッフアーにて洗浄、再び遠沈し、10mM EDTA溶液に懸濁し、顆粒画分とした。

【0041】図7(A)はHB101, HB101/p *50* シン耐性を賦与する(図9)。

12

SDHSA4の全菌体蛋白及び顆粒画分をSDSポリア クリルアミド電気泳動した図である。図中の1, 2,

3, Mの略号は以下の通りである。

【0042】1. HB101全菌体蛋白

- 2. HB101/pSDHSAE12全菌体蛋白
- 3. HB101/pSDHSAE12顆粒画分

M. 分子量マーカー

HB101/pSDHSA4の菌体蛋白には、宿主のHB101には見られない分子量約67Kのバンドが認められ、それは、顆粒画分に回収されている。ヒト血清アルプミンの分子量は約67Kであり、予定された分子量の蛋白が顆粒として生成していることがわかった。

【0043】図7(A)と同様の電気泳動後(蛋白量は 1/30)、抗HSA抗体でウェスタンプロッテイングを行なうと図7(B)のようなパターンになり、顆粒状生成した蛋白は抗ヒト血精アルプミン抗体と反応することが示された。

【0044】顆粒を6M塩酸グアニジンで可溶化し、ジチオスレイトールを加えて(final 0.1M)100℃2分処理後、逆相HPLCで顆粒蛋白を精製した。これをアミノ酸シークエンサーにかけ、N末端付近のアミノ酸配列を調べたところ、図8のように、調べた16アミノ酸残基の全てが一致した。なお、同図中、Observedは実際に観察された配列を、Predictedは予定した配列をそれぞれ示す。

【0045】以上のことから、大腸菌においてN末端に Met残基の付加した形でヒト血清アルプミンを顆粒状 に生成することができたことが示唆された。

【0046】形質転換株HB101/pSDHSA4 (AJ12498)は、工業技術院微生物工業研究所に 寄託されている(FERM P-11208)。

【0047】顆粒を6Mグアニジンで可溶化後、1Mジチオスレイトールを1/10量加えて100℃2分で還元を行い、逆相HPLCによって定量したところ本培養によるヒト血清アルプミンの生成量は15~20mg/L/O. Dであった。特開昭61-275229には、大腸菌における最高生成量5~10mg/L/O. Dが記載されている。本発明による生成量は、この最高生成量を2倍以上上回るものである。

40 [0048]

【実施例3】

[ヒト血清アルプミンの枯草菌における分泌生産] 本発明者らは、まず枯草菌のベクターとして多用される pUB110 (J. Bacteriol. 134,318 (1978)) と大腸菌のベクターpBR327 (Gene 9,287 (1980)) とをEcoRI部位 で連結し、大腸菌と枯草菌の両方で複製可能なシャトル ベクターpBU4371 を構築した。pBU4371 は、大腸菌ではアンピシリン耐性、枯草菌ではカナマイシン耐性を賦与する (図9)。

【0049】枯草菌の α -アミラーゼ遺伝子amyEのうち、 α -アミラーゼの発現と分泌に必要な部分は、約0.4kbの領域に存在しており、大腸菌 β -lactamaseを枯草菌で分泌するプラスミド β -TUB256(Biochem. Biophys. Res. Commun. 134,624,(1986))では、この領域が0.4kb HindIII断片として得られる。

【0050】図10は、α-アミラーゼの分泌に必須であり分泌時には切り離されるシグナルペプチドの切断点(A1a33)付近のアミノ酸配列及びDNA配列を示 10している。任意のタンパク質の遺伝子を介在配列なしにシグナルペプチド切断点の直後に連結するためには、切断点の直前と目的遺伝子のN末端の直後に、アミノ酸配列を変えることなくユニークな制限酵素部位を配置し、その間を切断点とN末端を丁度つなげるようなアミノ酸配列をコードする合成DNAで連結するとよい。切断点付近のアミノ酸配列から考えられるDNA配列をもとに可能な制限酵素部位を検索したところ、HapII部位の直後、A1a30をコードする配列をGCTからGCCに置換することによって唯一のNotI部位が導入で 20きることが判った。

【0051】そこで、図11のような合成DNAをApplied Blosystems社製のDNA合成機を用いて作製し、次に図12のようにして汎用分泌ベクターpASEC1を構築した。pASEC1は、これをNotIとSmaIで切断し、任意の目的遺伝子の3、末端を平滑化してN末端付近の適当な制限酵素Eで切断しておき、両者を5、末端がNotI cohesiveで3、末端が制限酵素Eに合うような合成DNAで連結することによって、amyEのシグナルペプチド切断 30点と任意の目的蛋白とが直接連結した遺伝子を構築することができるようになっている。

【0052】HSA分泌プラスミドの構築

まず図13に示すような2本の合成DNAを作製した。 この2つの合成DNAと実施例1で構築した全合成ヒト 血清アルブミン遺伝子を含むプラスミドpHSA(図3 参照)及びプラスミドpUC19とから、プラスミドp UC33HSAを構築した(図13)。

【0053】このプラスミドpUC33HSAの構築の詳細を以下に示す。

【0054】即ち、pHSAをFokIとBamHIで切断し、最も大きな断片(合成ヒト血清アルプミン遺伝子の大部分を含む1.8kb断片)を調製する。一方、pUC19をBamHIとHindIIIで切断しておく。これらと図13中に示した2本の合成DNAとをT4リガーゼで連結し、目的のプラスミドpUC33HSAを構築した。

【0055】さて次にプラスミドpUC33HSAを制 限酵素BamHIで処理した後にクレノウ処理し、次い でNotIで処理することによって得られた1.8kb 50

の断片と、プラスミドpASEClをNotI, Sma Iで処理して得た7.5kbの断片とをT4リガーゼを 用いて結合させた。このようにして得られたプラスミド がヒト血消アルブミン分泌プラスミドpAMY33HS

A4である(図14)。

14

【0056】枯草菌によるヒト血清アルプミンの分泌 当業者ならば容易に入手し得る枯草菌 1 A 5 1 0 株 (J. Bacteriol. <u>165</u>, 934 (198 3))を上述のプラスミドpAMY 3 3 HSA 4 でプロ トプラスト法により形質転換し、形質転換株 1 A 5 1 0 /pAMY 3 3 HSA 4 を得た。

【0057】このようにして得た形質転換株1A510 /pAMY33HSA4とコントロールとしてプラスミ ドpBU4371を有する形質転換株1A510/pB U4371との両方をトリプトン、酵母エキス、NaC 1、カゼインを含む培地で37℃で振盪培養した。1 4, 16, 18時間で培養液をサンプリングし、培養上 清を1μ1ずつ1回及び5回ナイロンメンプランにスポ ットして抗ヒト血清アルプミン抗体を用いてドットイム ノブロッテイングを行なったところ、図15に示すよう に、ヒト血清アルプミンが培地に分泌生成していたこと が確認された。なお、同図中においてStandard sは、SIGMAのEssentialgloblin free HUMAN Albuminを用いた。B rothの位置には、培地をスポットした。図中の1, 2, 4, 5の位置には1A510/pAMY33HSA 4を、3,6の位置には1A510/pBU4371を それぞれスポットした。

【0058】形質転換株1A510/pAMY33HSA4 (AJ12493) と1A510/pBU4371 (AJ12492) は、工業技術院微生物工業研究所に寄託されている。その寄託番号は、1A510/pAMY33HSA4がFERMP-11207で、1A510/pBU4371がFERM P-11206である。

[0059]

【実施例4】

[全合成ヒト血清アルプミン遺伝子の構築]

遺伝子の設計

実施例1と同様の順番に条件を考慮しながら遺伝子の設計を行った。ヒト血清アルブミンのアミノ酸配列は複数の文献によって開示されているが、それらは互いに少しずつの相違がある(FEBS LETTERS <u>58</u>, 134, (1975)、Nucleic Acids Research <u>9</u>, 6103, (1981)、Proc. Natl. Acad. Sci. USA, <u>79</u>, 71, (1982)、J. Biol. Chem. <u>261</u>, 6747, (1986))。

【0060】本発明者らは、一般にDNAの配列を求める方がアミノ酸の配列を求めるよりも信頼性が高いと考

えられること、mRNAから逆転写によって作成される c DNAでは、逆転写の際に塩基の間違いが生じ易いこ と、報告された年次が新しいことの3つの理由により、 ヒト染色体上のアルプミン遺伝子のDNA塩基配列とア ミノ酸配列を決定した文献に報告されているアミノ酸配 列が最も信頼性が高いと判断し、J. Biol. Che m. 261, 6747, (1986) に報告されたアミ ノ酸配列を採用した。

【0061】コンピュータを用いてアミノ酸配列から取 り得る制限酵素部位を検索し、それをもとにして大腸菌*10

*で汎用されているコドンを選びながら制限酵素部位の取 捨選択を行い、DNA配列の最初の候補を作成した。

16

【0062】その候補配列をコンピュータの高次構造検 索プログラムに入力し、著しい二次構造を検索し、取り 除いた。最終的に決定した遺伝子の塩基配列を図16に 示した。

【0063】この設計した遺伝子でのコドンの使用割合 を以下に示した。

[0064]

【表3】

TTT-Phe 1(.17%)	ICT-Ser15(2.55%)	TAT-Tyr D(.00%)	TGT-Cys Q(.00%)
IIC-Ph=30(5.10%)	ICC-Ser 8(1.38%)	TAC-Tyr18(3.08%)	TGC-Cys35(5.95%)
TTA-Leu 0(.00%)	TCA-Ser 1(.17%)	TAL-+** 0(.00%)	161-*** 0(.00%)
TTG-Leu 0(.00%)	1CG-Ser 0(.00%)	TAG-=== 0(00%)	16G-Trp 1(.17%)
CTT-Leu 3(.51%)	CCT-Pro O(.00%)	CAT-Nis O(.00%)	CGI-Arel3(2.21%)
CTC-Leu 1(.17%)	CCC-Pre 0(.00%)	·CAC-N1s18(2.72%)	CGC-Arg10(1.70%)
CTA-Leu 3(.51%)		CAA-Gln 1(.17%)	CGA-Arg 1(.17%)
CTG · Lou54(8.18%)	CCG-Pro23(3.91%)	CAG-Gla18(3.23%)	CGG-Arg 0(.00%)
\$TT-11e 0(-00%)	ACT-Thr 7(1.193)	(200-)0 nak-IAA	AGT-Ser O(.00%)
AIC-110 8(1.36%)	ACC-Thr 21 (3.572)	AAC-Asn17(2.89%)	AGC-Ser 0(.00%)
ATA-11e 0(.00%)		Ala-Lya57(9.69%)	4GA-Arg 0(.00%)
AIG-Het 6(1.02%)	. ACG-Thr O(.00%)	AAG-Lys 2(.34%)	AGG-Arg D(.00%)
GII-Vall7(2.89%)		GAT-Amp 1 (.17%)	GGT-Gly 9(1.53%)
GIC-Val I(.17%)		GAC-Asp35(5.95%)	GGC-GLy 3(.51%)
GIA-Vall3(2.21%)			GGA-G1y 0(.00%)
Gill-Yallul 1-70%)	GCG-Alal8[3.08%]	GAG-Glu 4(.88%)	6GG-Gly D(.00%)

【0065】下線を施した部分は、大腸菌で大量に発現 20%た。アミノ酸配列のもとにした文献のヒト血清アルプミ するとされている遺伝子に広く用いられているコドン (メジャーコドン) と、一種類しかない、メチオニン、 トリプトファン、それにコドンユーセージに片寄りが見 られないシステインのコードである(参考文献:細胞工 学、2、1541(1983))。上記のようにほとん どメジャーコドンを用いて遺伝子を設計することができ※

ンをコードするエクソン部分のDNA配列について同じ ことを行なうと以下のようになり、大腸菌におけるメジ ャーコドンの使用頻度はむしろ低いことが判明した。

[0066]

【表4】

TTT-PheZ1(3.58%)	ICT:Ser 3(51%)	TAT-Tyr12(2.05%)	TGT-Cys15(2.58%)
TTC-Pho10(1.71%)	TCC-Ser 5(.85%)	TAC-Tyr 6(1.02%)	TGC-Cys20(_3.41%)
TTA-Leu10(1.71%)	TCA-Ser B(1.02%)	TAA-*** 1(.17%)	TGA: *** 0(.00%)
TTG-Lew12(2.06%)	TCG-Ser 2(.34%)	TAG-*** 0(.00%)	IGG-Trp 1(.17%)
CII-Leul7(2.90%)	CCT-Pro10(1.71%)	CAT-Niell(1.88%)	CGI-Ace 2(34%)
CTC-Leu 6(1.02%)	CCC-Pro 8(1.02%)	CAC-His 5(.85%)	CGC-AFE 1 (.178)
CTA-Leu 4(.88%)	CCA-Pro 7(1.19%)	CAA-Ginii(1.88%)	CGA-Arg 2(.34%)
CIG-Loul2(2.05%)	CCG-Pro 1(.17%)	CAG-Gln 9(1.54%)	CGG-Arg 2(.34%)
ATT-110 3(.51%)	ACT-Th- 7(1.193)	(%88.1)[lne1-Tak	AGT-Ser 6(1.02%)
ATC-110 4(.88%)	ACC-Thr 8(1.37%)	AAC-Asp B(1.02%)	AGC-Set Z(.34%)
ATA-11e 1(.17g)	ACA-Thr11(1.88%)	AAA-Lys40(8.83%)	A6A-Arg13(2.22%)
AIG-Het E(1.02%)	ACG-Thr 2(-94%)	AAG-Lys19(3.24%)	(288.)4 ard-DDA
GTT-Vall2(2.052)	GCT-Ala28(_4.85%)	GAT-Asp25(4.27%)	GGT-GIV 2(.34x)
GTC - Val 7(1.19%)	GCC-Alal4(2.39%)	GAC-Aspll(.1.88%)	GGC-G1v 3(.51%)
GIA-Yal_7(_1.19%)	GCA-Ala17(2.90%)	GAA-G1u38 (6.46%)	GGA-G19 B(1.02%)
GIG-Y=115(2.58%)	GCG-Ala 2(.34%)	GAG-Glu24(4.10%)	GGG-Gly 1(.17%)

【0067】さて、図16に示した配列において、最初 にあるAAGCTTのHindIII部位は遺伝子構築 の便宜上、付加したものである。またN末端近くにユニ ークな制限酵素部位を導入する目的で、認識部位と切断 40 部位とが離れているFok Iを図2のように導入して切 り離すようにした。

【0068】Fok I は認識部位の9塩基/13塩基 (上側鎖/下側鎖) 3'側を切断するので、認識部位を 図2のようにアミノ酸配列の5'に隣接して置くことに より血清アルブミン遺伝子のN末端近くで切断できるよ うになる。ただしこのためには、遺伝子中のFokI認 **識配列を全て除いておく必要がある。**

【0069】遺伝子全体の構築に用いる制限酵素はHi

I, Sph I, BamH I とした。これらの酵素での切 断点地図を図17に示した。

【0070】**DNAの化学合成**

設計したDNA配列(図16)を図18のようにフラグ メントに分割し、Applied Biosystem s 社のDNA合成機を用いて各々のフラグメントの両鎖 をホスホアミダイト法 (Tetrahedron Le tters 22, 1859 (1981)) によりそ れぞれ合成した。

【0071】遺伝子の構築

合成したDNAの260nmの吸光度を測定して濃度を 決定した後に、1回の操作で約100ピコモルを用い た。図17,18に示した制限酵素で8つのブロックに nd I I I, Kpn I, Sal I, Pst I, Xba 50 わけ、各プロックを構成する各断片の両鎖をアニール

し、T4リガーゼでライゲーションして各プロックに相当する断片を生成させ、それらをpUC18もしくはpUC19にクローン化した。クローン化した各プロックのpDNA配列をジデオキシ法(pCcience, pCcience, pCcience,

[0072]

【実施例5】 [全合成ヒト血清アルブミン遺伝子の大腸 菌での発現(1)]

前出の方法と合成機を用いて図5に示すような合成DNAを作成した。なお、同図中、SDはリボソーム結合部位を表す。次にこの合成DNAと先ほど作成したプラス20ミドpHSAE2及びプラスミドpT13s(Nco)(J. Biochem., 104,30(1988))とから図19に示すように発現プラスミドpSDHSAE12作成した。なお、プラスミドpT13s(Nco)は、工業技術院微生物工業研究所に寄託されている保持菌株AJ12447(FERMP-10757)から調製した。

【0073】この発現プラスミドpSDHSAE12の 調製の詳細は以下の通りである。即ち、pHSAE2を FokIとBamHIで切断し、最も大きな断片(合成 30 ヒト血清アルプミン遺伝子の大部分を含む約1.8 kb 断片)を調製する。一方、pT13s(Nco)をC1 aIとBamHIで切断し、大きい方の断片(trpプロモーター、ターミネーター、アンピシリン耐性遺伝子を含む約2.6 kb断片)を調製する。この両者と図5に示した合成DNAとをT4リガーゼでライゲーションしてpSDHSAE12を構築した。

【0074】このようにして得られたプラスミドpSD HSAE12は、trpプロモーターーオペレーターの 制御下、Met残基に成熟型HSAが直接連結した蛋白 40 を発現するように設計されており、転写ターミネーター としてtrpAターミネーターを備えている。

【0075】次にこの発現プラスミドpSDHSAE1 2で通常よく用いられる塩化ルビジウム法を用いて大腸 菌HB101株を形質転換し、形質転換株HB101/ pSDHSAE12を得た。この株をグルコース、酵母 エキス、KH2PO1,NH1C1,MgSO1,CaC1 2,ビタミンB1を含む培地で培養した。培養開始後4 時間でインドールアクリル酸による誘導をかけ、誘導後 約15時間培養したところ、菌体内に顆粒が生成してい 50

た。

【0076】集菌後、20mM Tris-HC1 30mM NaC1 0.5M EDTAバッフアーに懸濁し、0.25mg/mlリゾチームで0℃1時間処理後、超音波破砕した。顆粒を低速遠沈後、20mM Tris-HC1 30mMNaC1 0.5M EDTAバッフアーにて洗浄、再び遠沈し、10mM EDTA溶液に懸濁し、顆粒画分とした。

18

【0077】図7(A)はHB101,HB101/p 10 SDHSAE12の全菌体蛋白及び顆粒画分をSDSポリアクリルアミド電気泳動した図である。図中の1, 2,3,Mの略号は以下の通りである。

[0078]

- 1. HB101全菌体蛋白
- 2. HB101/pSDHSAE12全菌体蛋白
- 3. HB101/pSDHSAE12顆粒画分
- M. 分子量マーカー

HB101/pSDHSAE12の菌体蛋白には、宿主のHB101には見られない分子量約67Kのパンドが認められ、それは、顆粒画分に回収されている。ヒト血清アルブミンの分子量は約67Kであり、予定された分子量の蛋白が顆粒として生成していることがわかった。
【0079】図7(A)と同様の電気泳動後(蛋白量は1/20) 対 HSA 対 は アウェスタンプロッティング

【0079】図7(A)と同様の電気泳動後(蛋白量は 1/30)、抗HSA抗体でウェスタンプロッテイング を行なうと図7(B)のようなパターンになり、顆粒状 生成した蛋白は抗ヒト血清アルブミン抗体と反応するこ とが示された。

【0080】顆粒を6M塩酸グアニジンで可溶化し、ジチオスレイトールを加えて(final 0.1M)100℃2分処理後、逆相HPLCで顆粒蛋白を精製した。これをアミノ酸シークエンサーにかけ、N末端付近のアミノ酸配列を調べたところ、図8のように、調べた16アミノ酸残基の全てが一致した。なお、同図中、Observedは実際に観察された配列を、Predictedは予定した配列をそれぞれ示す。

【0081】以上のことから、大腸菌においてN末端に Met残基の付加した形でヒト血清アルブミンを顆粒状 に生成することができたことが示唆された。

【0082】形質転換株HB101/pSDHSAE1 2 (AJ12576) は、工業技術院微生物工業研究所 に寄託されている (FERM P-11804)。

【0083】顆粒を6Mグアニジンで可溶化後、1Mジチオスレイトールを1/10量加えて100℃2分で還元を行い、逆相HPLCによって定量したところ本培養によるヒト血清アルブミンの生成量は15~20mg/L/O. Dであった。特開昭61-275229には、大腸菌における最高生成量5~10mg/L/O. Dが記載されている。本発明による生成量は、この最高生成量を2倍以上上回るものである。

0 [0084]

【実施例6】

[ヒト血清アルブミンの枯草菌における分泌生産] 本発明者らは、まず枯草菌のベクターとして多用される pUB110 (J. Bacteriol. <u>134</u>, 31 8 (1978)) と大腸菌のベクターpBR327 (Gene <u>9</u>, 287 (1980)) とをEcoRI部位 で連結し、大腸菌と枯草菌の両方で複製可能なシャトル ベクターpBU4371 を構築した。pBU4371 は、大腸菌ではアンピシリン耐性、枯草菌ではカナマイシン耐性を賦与する(図9)。

【0085】枯草菌の α -アミラーゼ遺伝子 α my Eのうち、 α -アミラーゼの発現と分泌に必要な部分は、約0.4 k b の領域に存在しており、大腸菌 β -lactamaseを枯草菌で分泌するプラスミド p T U B 256 (Biochem. Biophys. Res. Commun. 134,624,(1986))では、この領域が0.4 k b Hind I I I 断片として得られる。

【0086】図10は、α-アミラーゼの分泌に必須であり分泌時には切り離されるシグナルペプチドの切断点(A1a33)付近のアミノ酸配列及びDNA配列を示 20している。任意のタンパク質の遺伝子を介在配列なしにシグナルペプチド切断点の直後に連結するためには、切断点の直前と目的遺伝子のN末端の直後に、アミノ酸配列を変えることなくユニークな制限酵素部位を配置し、その間を切断点とN末端を丁度つなげるようなアミノ酸配列をコードする合成DNAで連結するとよい。切断点付近のアミノ酸配列から考えられるDNA配列をもとに可能な制限酵素部位を検索したところ、HapII部位の直後、A1a30をコードする配列をGCTからGCCに置換することによって唯一のNotI部位が導入で 30きることが判った。

【0087】そこで、図11のような合成DNAをApplied Biosystems社製のDNA合成機を用いて作製し、次に図12のようにして汎用分泌ペクターpASEC1を構築した。pASEC1は、これをNotIとSmaIで切断し、任意の目的遺伝子の3、末端を平滑化してN末端付近の適当な制限酵素Eで切断しておき、両者を5、末端がNotI cohesiveで3、末端が制限酵素Eに合うような合成DNAで連結することによって、amyEのシグナルペプチド切断 40点と任意の目的蛋白とが直接連結した遺伝子を構築することができるようになっている。

【0088】HSA分泌プラスミドの構築

まず図20に示すような2本の合成DNAを作製した。 この2つの合成DNAと実施例4で構築した全合成ヒト 血清アルブミン遺伝子を含むプラスミドpHSAE2 (図17参照)及びプラスミドpUC19とから、プラスミドpUC33HSAEを構築した(図20)。

[0089] このプラスミドpUC33HSAEの構築の詳細を以下に示す。

20

【0090】即ち、pHSAE2をFokIとBamHIで切断し、最も大きな断片(合成ヒト血清アルプミン遺伝子の大部分を含む1.8kb断片)を調製する。一方、pUC19をBamHIとHindIIIで切断しておく。これらと図20中に示した2本の合成DNAとをT4リガーゼで連結し、目的のプラスミドpUC33HSAEを構築した。

【0091】さて次にプラスミドpUC33HSAEを制限酵素BamHIで処理した後にクレノウ処理し、次10いでNotIで処理することによって得られた1.8kbの断片と、プラスミドpASECIをNotI,SmaIで処理して得た7.5kbの断片とをT4リガーゼを用いて結合させた。このようにして得られたプラスミドがヒト血清アルブミン分泌プラスミドpAMY33HSAE2である(図21)。

【0092】枯草菌によるヒト血清アルプミンの分泌 当業者ならば容易に入手し得る枯草菌 1 A 5 1 0 株 (J. Bacteriol. <u>165</u>, 934 (198 3))を上述のプラスミドpAMY33HSAE2でプロトプラスト法により形質転換し、形質転換株1A51 0/pAMY33HSAE2を得た。

【0093】このようにして得た形質転換株1A510 /pAMY33HSAE2とコントロールとしてプラス ミドpBU4371を有する形質転換株1A510/p BU4371との両方をトリプトン、酵母エキス、Na C1、カゼインを含む培地で37℃で振盪培養した。1 4, 16, 18時間で培養液をサンプリングし、培養上 清を1μ1ずつ1回及び5回ナイロンメンプランにスポ ットして抗ヒト血清アルブミン抗体を用いてドットイム ノブロッテイングを行なったところ、図15に示すよう に、ヒト血清アルプミンが培地に分泌生成していたこと が確認された。なお、同図中においてStandard st, SIGMADEssentialgloblin free HUMAN Albuminを用いた。B rothの位置には、培地をスポットした。図中の1, 2, 4, 5の位置には1A510/pAMY33HSA E2を、3,6の位置には1A510/pBU4371 をそれぞれスポットした。

【0094】形質転換株1A510/pAMY33HS AE2 (AJ12578) と1A510/pBU437 1 (AJ12492) は、工業技術院微生物工業研究所 に寄託されている。その寄託番号は、1A510/pA MY33HSAE2がFERM P-11806で、1 A510/pBU4371がFERM P-11206 である。

[0095]

【実施例7】 [全合成ヒト血清アルブミン遺伝子の大腸 菌での発現(2)]

大腸菌でのもう1つの発現プラスミドを図22のように 50 して構築した。即ち、まず実施例5で構築したプラスミ

ドpSDHASE12のtrpAターミネーターを含む
0.3kb BamHI-HincII断片をpHSG
299のBamHI-HincIIサイトに連結し、p
KT91を構築する。次にpSDHASE12のtrp
プロモーターを含む80bp EcoRI-ClaI断
片と、ヒト血清アルプミン遺伝子を含む1.8kb C
laI-BamHI断片とをpKT91のEcoRIBamHIサイトに連結し、目的のプラスミドpKT9
1HSAE4を得た。

【0096】次にこの発現プラスミドpKT91HSA 10 E4で通常よく用いられる塩化ルビジウム法を用いて大 腸菌HB101株を形質転換し、形質転換株HB101 /pKT91HSAE4を得た。この株を実施例5と同様な培地で培養を行ったところ、やはり菌体内に顆粒が 生成した。

【0097】実施例5と同様に顆粒を調製し、同様にヒト血清アルブミンの定量を行ったところ、生成量は80 \sim 90mg/L/O.Dであり、実施例5の生成量をさらに4倍以上上回るものであった。

【0098】HB101/pKT91HSAE4 (AJ 20 12577) は、工業技術院微生物工業研究所に寄託さ 22

れている (FERM P-11805). 【0099】

【発明の効果】原核生物が好んで用いるコドンを多用するようにしてデザインした合成DNAを用いて目的とするヒト血清アルブミンを生産させる本発明は、cDNAを用いてヒト血清アルブミンを微生物に生産させる従来の方法の不完全さを是正し、より効率的な蛋白質生産を行う上で極めて重要なものである。

[0100]

10 【配列表】配列番号:1

配列の長さ:1781

配列の型:核酸 鎖の数:二本鎖 トポロジー:直鎖状

配列の種類:他の核酸 合成DNA

配列の特徴

特徴を表す記号: cleavage-site

存在位置: 21...26 特徴を決定した方法: S

20 配列

[0101]

配列表(配列番号1)

5' AA GCTTGGGATG GAC GCT CAC AAA TCC GAA GTT GCG CAC CGT TTT AAA Asp Ala His Lys Ser Glu Val Ala His arg Phe Lys

50 50 70 80 90

GAC CTG GGT GAG GAA AAC TTC AAA GGG CTG GTT CTG ATC GCT TTC GCT

Asp Leu Gly Glu Asn Phe Lys Ala Leu Val Leu Ile Ala Phe Ala

100 110 120 130 140
CAG TAC CTT CAG CAG TGC CCG TTC GAG GAC CAC GTT AAA CTG GTA AAC
Gln Tyr Leu Gln Gln Cys Pro Phe Glu Asp His Val Lys Leu Val Asn

150 160 170 180 190
GAA GTA ACC GAA TTC GCT AAA ACC TGC GTA GCT GAC GAA TCT GCA GAA
Glu Val Thr Glu Phe Ala Lys Thr Cys Val Ala Asp Glu Ser Ala Glu

200 210 220 230 240

AAC TGC GAC AAA TCC CTG CAC ACC CTG TTC GGT GAC AAA CTG TGC ACT

Asn Cys Asp Lys Ser Leu His Thr Leu Phe Gly Asp Lys Leu Cys Thr

250 260 270 280
GTT GCC ACC CTC CGC GAA ACC TAC GGT GAA ATG GCT GAC TGC GGT
Val Ala Thr Leu Arg Glu Thr Tyr Gly Glu Het Ala Asp Cys Cys Ala

290 300 310 320 330

AAA CAG GAA CCG GAA CCC AAC GAA TGC TTC CTT CAG CAC AAA GAC GAC

Lys Gln Glu Pro Glu Arg Asn Glu Cys Phe Leu Gln His Lys Asp Asp

340 350 360 370 380

AAC CCG AAC CTG CCG CGC CTG GTT CGT CCG GAA GTC GAC GTA ATG TGC

Asn Pro Asa Leu Pro Arg Leu Val Arg Pro Glu Val Asp Val Net Cys

ACC GCA TTC CAC GAC AAC GAA GAA ACC TTC CTG AAA AAA TAC CTG TAC
Thr Ala Phe His Asp Asn Glu Glu Thr Phe Leu Lys Lys Tyr Leu Tyr

440 450 460. 470 480
GAA ATC GCA CGC CGT CAC CCG TAC TTC TAC GCA CCG GAA CTG CTG TTC
Glu Ile Ala Arg Arg His Pro Tyr Phe Tyr Ala Pro Glu Leu Leu Phe

[0102]

TTC GCT AAA CGT TAC AAA GCA GCT TTC ACT GAA TGC TGC CAG GCG
Phe Ala Lys Arg Tyr Lys Ala Ala Phe Thr Glu Cys Cys Gln Ala

530. 540 550 560 570
GCT GAC AAA GCG GCA TGC CTG CTG CCG AAA CTG GAC GAA CTG CGT GAC
Ala Asp Lys Ala Ala Cys Leu Leu Pro Lys Leu Asp Glu Leu Arg Asp

580 590 600 610 620 GAA GGT AAG GGG TCT TCT GCA AAA CAG CGT CTG AAA TGC GCT TCT CTC Glu Gly Lys Ala Ser Ser Ala Lys Gln Arg Leu Lys Cys Ala Ser Leu

630 640 650 660 CAG AAA TTC GGT GAA CGT GCA TTC AAA GGG TGG GCA GTT GCG CGC CTG GIn Lys Phe Gly Glu Arg Ala Phe Lys Ala Trp Ala Val Ala Arg Leu

670 680 690 700 710

TCC CAG CGC TTC CCG AAA GCA GAA TTC GCA GAA GTG TCT AAA CTG GTT

Ser Gln Arg Phe Pro Lys Ala Glu Phe Ala Glu Val Ser Lys Leu Val

720 730 740 750 760
ACT GAC CTG ACC AAA GTT CAC ACC GAA TGC TGC CAC GGC GAC CTT CTA
Thr Asp Leu Thr Lys Val His Thr Glu Cys Cys His Gly Asp Leu Leu

770 780 790 800 810
GAG TGC GCA GAC GAC CGT GCG GAC CTG GCG AAA TAC ATC TGC GAA AAC
Glu Cys Ala Asp Asp Arg Ala Asp Leu Ala Lys Tyr Ile Cys Glu Asn

820 830 840 850 860 CAG GAC TOC ATC TOT TAMA CTG AMA GAM TGC TGC GAM AMA CCG CTG GIn Asp Ser Ile Ser Ser Lys Leu Lys Glu Cys Cys Glu Lys Pro Leu

870 880 890 900 CTG GAA AAA TCT CAC TGC ATC GCA GAA GTA GAA AAC GAC GAA ATG CCC Leu Glu Lys Ser Bis Cys Ile Ala Glu Val Glu Asn Asp Glu Net Pro

910 920 930 940 950 GCG GAT CTG CCG TCT CTG GCG GCT GAC TTC GTT GAA TCA AAA GAC GTG Ala Asp Leu Pro Ser Leu Ala Ala Asp Phe Val Glu Ser Lys Asp Val

[0103]

27

960 970 980 990 1000
TGC AAA AAC TAC GCA GAA GCA AAA GAC GTA TTC CTA GGT ATG TTC CTG
Cys Lys Asn Tyr Ala Glu Ala Lys Asp Val Phe Leu Gly Met Phe Leu .

1010 1020 1030 1040 1050
TAC GAA TAC GCT CGT CGA CAC CCG GAC TAC TCT GTG GTT CTG CTG CTG
Tyr Glu Tyr Ala Arg Arg His Pro Asp Tyr Ser Val Val Leu Leu Leu

1060 1070 1080 1090 1100
CGC CTG GCA AAA.ACC TAC GAA ACT ACC CTG GAA AAA TGC TGC GCA GCG
Arg Leu Ala Lys Thr Tyr Glu Thr Thr Leu Glu Lys Cys Cys Ala Ala

1110 1120 1130 1140 1150
GCT GAC CCA CAC GAA TGC TAC GCA AAA GTG TTC GAC GAA TTC AAA CCG CTG
Ala Asp Pro Eis Glu Cys Tyr Ala Lys Val Phe Asp Glu Phe Lys Pro Leu

1160 1170 1180 1190 1200 GTT GAA GAA CCG CAG AAC CTG ATC AAA CAG AAC TGC GAA CTG TTC AAA Val Gle Gle Pro Gle Ase Leu Ile Lys Gle Ase Cys Gle Leu Phe Lys

1210 1220 1230 1240
CAG CTG GGT GAA TAC AAA TTC CAG AAC GCT CTG CTT CGC TAC ACC
Gln Leu Gly Glu Tyr Lys Phe Gln Asn Ala Leu Leu Val Arg Tyr Tar

1250 . 1260 1270 1280 1290

AAA AAG GTA CCG CAG GTG TCT ACT CCG ACC CTG GTG GAA GTA TCC CGT

Lys Lys Val Pro Gln Val Ser Thr Pro Thr Leu Val Glu Val Ser Arg

1300 1310 1320 1330 1340

AAC CTG GGT AAA GTT GGC TCT AAA TGC TGC AAA CAC CCG GAA GCG AAA

Asn Leu Gly Lys Yal Gly Ser Lys Cys Cys Lys His Pto Glu Ala Lys

1350 1360 1370 1380 1390
CGT ATG CCG TGC GCG GAA GAC TAC CTG TCC GTG GTG CTG AAC CAG CTG
Arg Net Pro Cys Ala Glu Asp Tyr Leu Ser Val Val Leu Asn Gln Leu

1400 1410 1420 1430 1440
TGC GTT CTG CAC GAA AAA ACC CCG GTT TCT GAC CGT GTA ACT AAA TGC
Cys Yal Leu Eis Glu Lys Thr Pro Yal Ser Asp Arg Val Thr Lys Cys

[0104]

29

1450 1460 1470 1480
TGC ACC GAA TCT CTG GTT AAC CGC CGT CCG TGC TTC TCC GCT CTA GAG
Cys Thr Glu Ser Leu Val Asn Arg Arg Pro Cys Phe Ser Ala Leu Glu

1490 1500 1510 1520 1530
GTT GAC GAA ACC TAC GTA CCG AAA GAA TTC AAC GCA GAA ACC TTC ACT
Val Asp Glu Thr Tyr Val Pro Lys Glu Phe Asn Ala Glu Thr Phe Thr

1540 1550 1560 1570 1580
TTC CAC GCG GAC ATC TGC ACC CTG TCC GAA AAA GAA CGC CAG ATC AAA
Phe His Ala Asp Ile Cys Thr Leu Ser Glu Lys Glu Arg Gln Ile Lys

1590 1600 1610 1620 1630

AAA CAG ACC GCT CTG GTG GAA CTG GTA AAA CAC AAA CCG AAA GCA ACC
Lys Gln Thr Ala Leu Yal Glu Leu Yal Lys Bis Lys Pro Lys Ala Thr

AAA GAA CAA CTG AAA GCG GTG ATG GAC GAC TTC GCA GCT TTC GAA Lys Glu Glu Leu Lys Ala Val Met Asp Asp Phe Ala Ala Phe Val Glu

1690 1700 1710 1720

AAA TGC TGC AAA GCT CAC GAC AAA GAA ACC TGC TTC GCT GAA GAA GCT
Lys Cys Cys Lys Ala Asp Asp Lys Glu Thr Cys Phe Ala Glu Glu Gly

1730 . 1740 1750 1780 1770

AAA AAA CTG GTA GCT GCG TCT CAG GCT GCA CTG GGC CTG TAATGATAGG

Lys Lys Leu Val Ala Ala Ser Gln Ala Ala Leu Gly Leu

1780 ATCC 3'

【0105】配列番号:2

配列の長さ:1781

配列の型:核酸 鎖の数:二本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類:他の核酸 合成DNA

配列の特徴

特徴を表す記号:cleavage-site

存在位置: 21...26 特徴を決定した方法: S

30 配列

[0106]

配列表(配列番号2)

5' AA GCTTGGGATG GAC GCT CAC AAA TCC GAA GTT GCG CAC CGT TTI AAA Asp Ala Bis Lys Ser Glu Val Ala Bis Arg Phe Lys

50 60 70 80 90
GAC CTG GGT GAG GAA AAC TTC AAA GCG CTG GTT CTG ATC GCT TTC GCT
Asp Leu Gly Glu Asn Phe Lys Ala Leu Val Leu Ile Ala Phe Ala

100 110 120 130 140

CAG TAC CTT CAG CAG TGC CCG TTC GAG GAC CAC GTT AAA CTG GTA AAC
Gln Tyr Leu Gln Gln Cys Pro Phe Glu Asp His Val Lys Leu Val Asn

150 160 170 180 190
GAA GTA ACC GAA TTC GCT AAA ACC TGC GTA GCT GAC GAA TCT GCA GAA
Glu Val Thr Glu Phe Ala Lys Thr Cys Val Ala Asp Glu Ser Ala Glu

200 210 220 230 240

AAC TGC GAC AAA TCC CTG CAC ACC CTG TTC GGT GAC AAA CTG TGC ACT

Asn Cys Asp Lys Ser Leu His Thr Leu Phe Gly Asp Lys Leu Cys Thr

250 260 270 280
GTT GCG ACC CTG CGC GAA ACC TAC GGT GAA ATG GCT GAC TGC GCT
Val Ala Thr Leu Arg Glu Thr Tyr Gly Glu Het Ala Asp Cys Cys Ala

290 . 300 310 320 330

AAA CAG GAA CCG GAA CGC AAC GAA TGC TTC CTT CAG CAC AAA GAC GAC
Lys Glu Pro Glu Arg Asn Glu Cys Phe Leu Glu His Lys Asp Asp

340 350 360 370 380

AAC CCG AAC CTG CCG CGC CTG GTT CGT CCG GAA GTC GAC GTA ATG TGC

Asn Pro Asn Leu Pro Arg Leu Val Arg Pro Glu Val Asp Val Net Cys

390 400 410 420 430

ACC GCA TTC CAC GAC AAC GAA GGA ACC TTC CTG AAA AAA TAC CTG TAC

Thr Ala Phe Bis Asp Asn Glu Glu Thr Phe Leu Lys Lys Tyr Leu Tyr

440 450 460 470 480

GAA ATC GCA CGC CGT CAC CCC TAC TTC TAC GCA CCG GAA CTG CTG TTC

Glu Ile Ala Arg Arg His Pro Tyr Phe Tyr Ala Pro Glu Leu Leu Phe

[0107]

TTC GCT AAA CGT TAC AAA GCA GCT TTC ACT GAA TGC TGC CAG GCG
Phe Ala Lys Arg Tyr Lys Ala Ala Phe Thr Glu Cys Cys Gln Ala

530 540 550 560 570 GCT GAC AAA GCG GCA TGC CTG CTG CCG AAA CTG GAC GAA CTG CGT GAC Ala Asp Lys Ala Ala Cys Leu Leu Pro Lys Leu Asp Glu Leu Arg Asp

580 590 600 610 620 GAA GGT AAG GCG TCT TCT GCA AAA CAG CGT CTG AAA TGC GCT TCT CTC Glu Gly Lys Ala Ser Ser Ala Lys Gln Arg Leu Lys Cys Ala Ser Leu

630 640 650 680 CAG AAA TTC GGT GAA CGT GCA TTC AAA CGC TGG GCA GTT GCG CGC CTG Gln Lys Phe Gly Glu Arg Ala Phe Lys Ala Trp Ala Val Ala Arg Leu

670 680 690 700 710

TCC CAG CGC TTC CCG AAA GCA GAA TTC GCA GAA GTG TCT AAA CTG GTT

Ser Gln Arg Phe Pro Lys Ala Glu Phe Ala Glu Val Ser Lys Leu Val

720 730 740 750 760
ACT GAC CTG ACC AAA GTT CAC ACC GAA TGC TGC CAC GGC GAC CTT CTA
Thr Asp Leu Thr Lys Val His Thr Glu Cys Cys His Gly Asp Leu Leu

770 780 790 800 810
GAG TGC GCA GAC GAC GCT GCG GAC CTG GCG AAA TAC ATC TGC GAA AAC
Glu Cys Ala Asp Asp Arg Ala Asp Leu Ala Lys Tyr Ile Cys Glu Asn

820 830 840 850 860 CAG GAC TCC ATC TCT TCT AAA CTG AAA GAA TGC TGC GAA AAA CCG CTG Gln Asp Ser Ile Ser Ser Lys Leu Lys Glu Cys Cys Glu Lys Pro Leu

870 880 890 900 CTG GAA AAA TCT CAC TGC ATC GCA GAA GTA GAA AAC GAC GAA ATG CCG Leu Glu Lys Ser His Cys Ile Ala Glu Val Glu Asn Asp Glu Met Pro

910 920 930 940 950 GCG GAT CTG CCG TCT CTG GCG GCT GAC TTC GTT GAA TCA AAA GAC GTG Ala Asp Leu Pro Ser Leu Ala Ala Asp Phe Val Glu Ser Lys Asp Val

[0108]

25

960 970 980 990 1000
TGC AAA AAC TAC GCA GAA GCA AAA GAC GTA TTC CTA GGT ATG TTC CTG
Cys Lys Asn Tyr Ala Glu Ala Lys Asp Val Phe Leu Gly Net Phe Leu

1010 1020 1030 1040 1050
TAC GAA TAC GCT CGT CGA CAC CCG GAC TAC TCT GTG GTT CTG CTG CTG
Tyr Glu Tyr Ala Arg Arg Bis Pro Asp Tyr Ser Val Val Leu Leu Leu

1060 1070 1080 1090 1100 CGC CTG GCA AAA ACC TAC GAA ACT ACC CTG GAA AAA TGC TGC GCA GCG Arg Leu Ala Lys Thr Tyr Glu Thr Thr Leu Glu Lys Cys Cys Ala Ala

1110 1120 1130 1140 1150
GCT GAC CCA CAC GAA TGC TAC GCA AAA GTG TTC GAC GAA TTC AAA CCG CTG
Ala Asp Pro His Glu Cys Tyr Ala Lys Val Phe Asp Glu Phe Lys Pro Leu

1160 1170 1180 1190 1200 GTT GAA GAA CCG CAG AAC CTG ATC AAA CAG AAC TGC GAA CTG TTC GAA Val Glu Glu Pro Gln Asn Leu Ile Lys Gln Asn Cys Glu Leu Phe Glu

1210 1220 1230 1240

CAG CTG GGT GAA TAC AAA TTC CAG AAC GCT CTG CTG GTT CGC TAC ACC
Gln Leu Gly Glu Tyr Lys Phe Gln Asn Ala Leu Leu Val Arg Tyr Thr

1250 . 1260 1270 1280 1290

AAA AAG GTA CCG CAG GTG TCT ACT CCG ACC CTG GTG GAA GTA TCC CGT

Lys Lys Val Pro Gln Val Ser Thr Pro Thr Leu Val Glu Val Ser Arg

AAC CTG GGT AAA GTT GGC TCT AAA TGC TGC AAA CAC CCG GAA GCG AAA Asn Leu Gly Lys Val Gly Ser Lys Cys Cys Lys His Pro Glu Ala Lys

1350 1360 1370 1380 1390 CGT ATG CCG TGC GCG GAA GAC TAC CTG TCC GTG GTG CTG AAC CAG CTG ARg Wet Pro Cys Ala Glu Asp Tyr Leu Ser Val Val Leu Asp Gln Leu

1400 1410 1420 1430 1440

TGC GTT CTG CAC GAA AAA ACC CCG GTT TCT GAC CGT GTA ACT AAA TGC

Cys Val Leu His Glu Lys Thr Pro Val Ser Asp Arg Val Thr Lys Cys

[0109]

37

1450 1460 1470 1480 TGC ACC GAA TCT CTG GTT AAC CGC CGT CCG TGC TTC TCC GCT CTA GAG Cys Thr Glu Ser Leu Val Asn Arg Arg Pro Cys Phe Ser Ala Leu Glu

1490 1500 1520 1510 1530 GTT GAG GAA ACC TAC GTA CCG AAA GAA TTC AAC GCA GAA ACC TTC ACT Val Asp Glu Thr Tyr Val Pro Lys Glu Phe Asa Ala Glu Thr Phe Thr

1540 1550 1560 1570 TTC CAC GCG GAC ATC TGC ACC CTG TCC GAA AAA GAA CGC CAG ATC AAA Phe His Ala Asp Ile Cys Thr Leu Ser Glu Lys Glu Arg Gln Ile Lys

1590 1600 1610 1620 AAA CAG ACC GCT CTG GTG GAA CTG GTA AAA CAC AAA CCG AAA GCA ACC Lys Gln Thr Ala Leu Val Glu Leu Val Lys His Lys Pro Lys Ala Thr

1640 1650 1660 1670 AMA GMA CAM CTG MAM GCG GTG ATG GMC GAC TTC GCA GCT TTC GTA GMA Lys Glu Gln Leu Lys Ala Val Net Asp Asp Phe Ala Ala Phe Val Glu

1700 1710 1720 AAA IGC IGC AAA GCI GAC GAC AAA GAA ACC IGC IIC GCI GAA GAA GGI Lys Cys Cys Lys Ala Asp Asp Lys Glu Thr Cys Phe Ala Glu Glu Gly

1730 . 1750 1760 AAA AAA CTG GTA GCT GCG TCT CAG GCT GCA CTG GGC CTG TAATGATAGG Lys Lys Leu Val Ala Ala Ser Gln Ala Ala Leu Gly Leu

1780 ATCC 3'

【図面の簡単な説明】

【図1】本発明者らが設計し、実際に全合成して構築し た、ヒト血清アルプミンをコードするDNA配列を示す 図である。

【図2】ヒト血清アルプミンのN末端付近に単一の制限 30 酵素切断部位を導入するために配置したFokΙ認識部 位と切断部位を示す図である。

【図3】遺伝子中の制限酵素部位の配置を示す図であ る。なお、矢印はプロック1からプロック8各々の領域 と、3つの中間的プロックの領域、及びpHSAが保持 する領域を示す。

【図4】図4Aはヒト血清アルブミン遺伝子構築のた め、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロッ ク1から3を示す図である。図4Bはヒト血清アルプミ ン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオ 40 リゴマーのブロック4,5を示す図である。図4Cはヒ ト血清アルプミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合 成したDNAオリゴマーのブロック6から8を示す図で

【図5】構築したヒト血清アルプミンを大腸菌の発現べ クターに接続するために作製した合成DNAを示す図で ある。なお、SDは、リボソーム結合部位を表す。

【図6】構築したヒト血清アルプミンを大腸菌で発現す るプラスミドpSDHSA4の構築手順を示す図であ

trpプロモーターを含む公知のプラスミドである。

【図7】ポリアクリルアミド電気泳動図及びウェスタン プロッテイング図である。詳細に述べると(A)はSD Sポリアクリルアミド電気泳動後、クーマシーブルーで タンパク質を染色した図である。また(B)は(A)の 1/30量の蛋白を用いて同様の電気泳動後、ゲル内の 蛋白をナイロンメンプランにエレクトロトランスファー し、抗ヒト血清アルプミン抗体を用いてウェスタンプロ ッテイングした図である。図中の1, 2, 3, Mの略号 は以下の通りである。

- 1. HB101全菌体蛋白
- 2. HB101/pSDHSAE12全菌体蛋白
- 3. HB101/pSDHSAE12顆粒画分
- M. 分子量マーカー

【図8】精製顆粒蛋白のアミノ酸配列を示す図である。 Observedは実際に観察された配列、Predi ctedは予定した配列を示す。

【図9】シャトルペクターpBU4371の構築を示す

【図10】α-アミラーゼの分泌に必須であり分泌時に は切り離される、amyEのシグナルペプチドの切断点 (Ala33)付近のアミノ酸配列及びDNA配列を示 す図である。なお、矢印は、Ala33をコードする配 列をGCTからGCCに置換することによってNotI る。なお、プラスミドpT13S(Nco)は、大腸菌 50 部位が生ずること、及びシグナルペプチド切断点を表わ

す。

【図11】分泌ベクター構築のために作製した合成DN Aを示す図である。

【図12】分泌ベクターpASEClの構築図である。

【図13】pASEClに接続するためのヒト血清アルブミン遺伝子の構築図である。

【図14】ヒト血清アルブミンを枯草菌で分泌するためのプラスミドpAMY33HSA4の構築図である。

【図15】1A510/pAMY33HSA4または1A510/pAMY33HSAE2及び1A510/pBU4371の培養14、16、18時間目の培養上清1 μ 1を1回及び5回ナイロンメンプランにスポットし、抗ヒト血清アルプミン抗体でプロッテイングした図である。Standardsは、SIGMAのEssential globlinfree HUMAN Albuminを用いた。Brothの位置には、培地をスポットした。図中の1、2、4、5の位置には1A510/pAMY33HSAE2を、3、6の位置には1A510/pBU4371をそれぞれスポットした。

【図16】本発明者らが設計し、実際に全合成して構築 した、ヒト血清アルプミンをコードするDNA配列を示 す図である。

【図17】遺伝子中の制限酵素部位の配置を示す図であ

る。なお、矢印はブロック1からブロック8各々の領域と、3つの中間的ブロックの領域、及びpHSAE2が保持する領域を示す。

【図18】図18Aはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのプロック1から3を示す図である。図18Bはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロック4,5を示す図である。図18 Cはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのプロック6から8を示す図である。

【図19】構築したヒト血清アルプミンを大腸菌で発現するプラスミドpSDHSAE12の構築手順を示す図である。なお、プラスミドpT13S(Nco)は、大腸菌trpプロモーターを含む公知のプラスミドである。

【図20】pASECIに接続するためのヒト血清アルプミン遺伝子の構築図である。

【図21】ヒト血清アルプミンを枯草菌で分泌するため 20 のプラスミドpAMY33HSAE2の構築図である。

【図22】構築したヒト血清アルブミンを大腸菌で発現するプラスミドpKT91HSAE4の構築手順を示す図である。

(図1)

•	•		:		
1 AAGCTTGGGA	TOGACOTTA	PAAATCEGAA	GTTGCGCACC	CTTTTAAAGA	CCTGGGTGAG
		AAACGAAGTA	AECCAATILY'	CINNANCCIA	44.00
		e-icactell	ATCCCTDALT	4614666144	ACACGAACCG
		***************	TTECACGAGA	****	
AAATACCTGT	GTTACAAAGC	ACCETTEACT	GAATGGTGCC	AGGCOGCTGA	CAAAGEGGEA
TTCCCTAAAC	CEALACTEGA	ACCULATORET.	GACGAAGGTA	AGGCGTCTTC	TGCAAAACAG
TGCCTGCTGC	GCGCTTCTCT	COARCIOCOI.	CCTCAACGTG		GTGGGCAGTT
CGTCTGAAAT	CCCAGCGCTT	CCACAAAGCA	CAATTEGEAG	AAGTGTGTAA	ACTGGTTACT
QCGCGCCTGT	AAGTTEAGAG	CCCORRAGEA	CARRECGACE	TTCTAGAGTG	CGCAGACGAC
GACCTUACCA	TGGCGAAATA	CGARTOCIGC	TACCACCACT	CCATCTCTTC	TAAACTGAAA
COTGCGGACC	AAAAAGGGCT	CATCICCOAA	TOTOL-CICCL	TCCCAGAAGT.	AGAAAACGAC
CAATGCTGCG	CGGATCTGCC	GCTGGAAAAA	COTOLCTICE	TTGAATCAAA	AGACGTGTCC
	CEGATCTGCC	GTCTCTGCCG	COLUMN TOT	TECTETACEA	ATACGCTCGT
AAAAACTACG	CAGAAGCAAA	AGACGTATTC	CTAGGTATOT	CALLACCTA	CGAAAGTACC
· CGACACCCCC	ACTACTOTOT	CCTTETECTO	CTBCGGGTTOO	ACCCABAGE	GTTCGACGAA
CTGGAAAAAT	GCTGCGCAGC	COCTGACCCA	CACCAATGCT	ACLACTROS.	ACTGTTCAAA
TICALACCEC	TOGTTGAAGA	VCCCCVQVVC	CTGATCAAAC	ACARCIGCOA	AAAGGTAGEG
CTGAACCAGC	TGTGCGTTCT	GCVCCVVVVV			
TECACCGAAT	CTCTGGTTAA	CCGCCGTCCG	TOCTTCTCC	CICINGNOOL	
TACGTACCGA	AAGAATTGAA		TTCACTTTCC	ACCCGGACAT	
DAAAAADOOT	AACGCCAGAT	CAAAAAACAG		TOGANCTEGT	AAAACACAAA
	CCAAAGAACA	ACTGARAGEG	GTGATGGACG	ACTTEGEAGE	TTTCTTAGAA
AAATGGTGGA	AAGCTGACCA	CAAAGAAACC		AAGAAGGTAA	AAAACTGGTA
CCTCCGTCTC	AGGCTGCACT	GGGCCTGTAA	TGATAGGATC	2 1.	

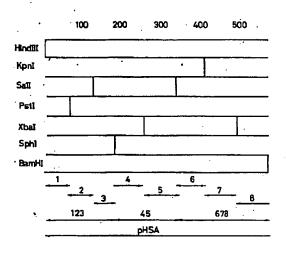
【図2】

ヒト血漬アルプミンのN京越

AspaiaHislysSerGluValAlaHlsArgPheLysAspLeuGlyGlu AAGCTTGGGATGGACGCTCAC<mark>AAAT</mark>CCGAACTTGCGCACCGTTTTAAAGACCTGGGTGAG TTCGAACCCTACCTGCGAGTGTTTACGCTTCAACGCGTGGCAAAATTTCTGGACCCACTC Foxi 現 報 年 位 切 転 前 位

【図3】

【図5】



[図11]

NOT 1 SACT SEAT ECOR I

TO COCCOCCOCCOCCACCTCCCCCGAATTC

COCCOCCCCCCCCCCCAGGGCCCTTAAGAGCT

Hap II cohesive Salt cohesive

SD Met Am Ala His

5' CGATTAGTAAGGAGGTTTAAAATGGACGCTCAC

TAATCATTCCTCCAAATTTTACCTGCGAGTGTTTA

Cta I cohesive

Fok 1 cohesive

【図7】

(A) (B) M 1 2 3 M M 1 2 3 M

【図4】

ブロックト AGGTTGGGATGGACCCTCACAAATCCGAAGTTGGGCACGTTTTAAAGACCTGGGTGGA ACCCTACCTGCGAGTGTTTAGGCTTCAACGCGTGGCAAAATTTGTGGACCCACTGCTTTTGAAGTT SPAT
CCTGCTGCCGAAACTGGACGAACTGCGTGACGAAGGTAAGGCGTCTTCTGCAAAA
GTAGGGAGGACGGCTTTGACCTGCTTGACGCACTGCTTCCGTAGAGAGACGTTTTGTCCCAG AACTTCAAAGCGCTGGTTCTGATCGCTTTGGCTCAGTACCTTCAGGAGTUCCCGTTCGAGGA TCGCGACCAAGACTAGCGAAAGCGAGTCATGGAAGTTGTTACCGGGAAGCTTCCTGGTGCAAT CAGGGTGTGAAATGGGGTTCTCTCCGGGAAATTCGGTGAACGTGCATTGAAAGC ACTTTACCCGAAGAGGGGTCTTTAAGCCACTTGCACGTAAGTTTCGCACCCGTC CCACGTTAAACTGCTAAACGAAGTAACCGAATTCGCTAAAACCTGGGTAGCTGACGAATCTGCA TTGACCATTTCCTTCATTCGCTTAAGCGATTTTGGACCCATCGACTGCTTAG GTGGGCAGTTECCCECTGTCCCAGCGCTTCCCCAAACCAGAATTCGCAGAAGT
AACCCCCACACACGGTCCCGAAGGGCTTTCGTCTTAAGCCTCTTCACAGATTTG GTGTANACTGGTTACTGACCTGACCAAAGTTCACACCGAATBCTGCCACCGGCCGTT ACCAATGACTGGACTGGTTTCAAGTGTGGCTTACGACGGTGCCGCTGGAGATG ブロック5 ブロック2 Table Ctagastucgcagacdaccottgcogacctgcgaaatacatctgcgaaaaccabgactccat TCACCCCTCTCCTGGCACCCCTGGACCCCTTTATGTAGACCCTTTTUGTCCTGAGGTAGGAGAGAT · GAAAACTGCGACAAATCCCTECACACCCTCTTEGGTGACAAACTGTEGAGTGYTGCGACCCTCCGC ACGTCTTTTGACCCTGTTTAGGGACGTGTGGGACAGGCACTGTTTGACAGGTGACAACECT GAAACCTACCCTGAAATGCTGACTGGTGCGCTAAACACGGAACCGGAACGGAACGCAACGAATGCTTCCT CCCACCCCCTTTGGATGCCACTTTACCGACTGACGACGATTTGTCCTTGGCCTTGCGTTGCTT TCAGCACAAAGACGACAACCCGAACCTGGCGCGCCTGGTTCGTCCGGAAG \$111 GTGTBCAAAAACTAGGCAGAAGCAAACAGGTATTCCTAGGTATGTTCCTGTGACGAATACGCTCG TTTGATGCGTCTTCGTTTTCTGCAYAAGGATCCATACAAGGACATGCTTATGCGAGCAGCT プロックる TCGACGTAATGTGCACGCATTCCACGACAACGAAGAACCTTCCTCAAAAAATAC
GCATTACACGTGCGTAAGGTCCTGTTCGTTCGTTTGGAAGGACTTTTTTATGGACATCCT **24B** CTGTACGA AATEGCACCCCTCACCCGTACTTCTACGCACCGGAACTCCTGTTCTTCG-TTAGCGTGCGGCAGTGGGCATGAAGATGGGTGGCCTTGACGACAAGAAGCGATTTGCA

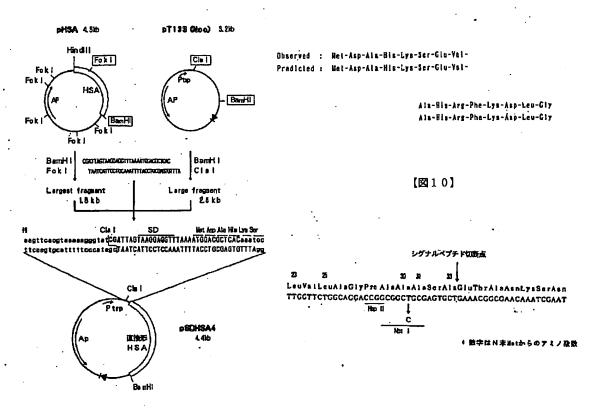
. **図4A**

CTAAACGTTACAAAGCAGCTTTCACTGAATGCTGCCAGGCGGCTGACAAAGCGGCATG ATGTTTCGTCGAAAGTGACTTACGACGGTGCGCGACTGTTTCGCC

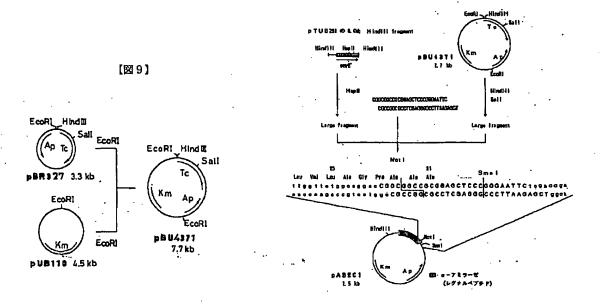
TTCAAACEESTESTTE99844555648455T9475478484846T85787784746464 castrostie44148444118848418881818881888188644448841148841448 70+11 KPDE CATGGESACETETETALESEASGETEELESAAETATSEESTAASGTEELAAAGTTGGCT GGAZAGG.188188188498848181888188848444444888888131818488887518188488 ACATTOATACISEISEASSACISISISISETTAASSESSESISSISSISISISSISATO ブロックリ CAAAAAAC4848885558888888448888844848488448864488644886446644466446644664466446644664466446644664466446644664466

[図6]

[図8]



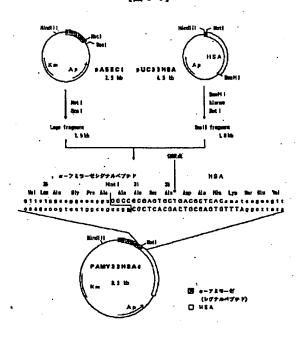
【図12】



【図13】

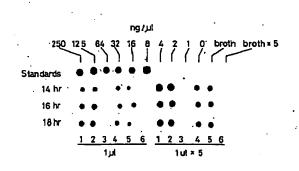
Not 1 AGCTTGTAATGATAGC GGCCGCGGAGTGCTGACGCTCAC ACATTACTATCGCCGG COCCTCACOACTGCGAGTGTTTA Hindill cohemite Hindi I / Fok I pUC19 ABHQ 2. T to 4, 5 kb Fok I Bam Hi Hindill Whoti PUCIINSA 4.510

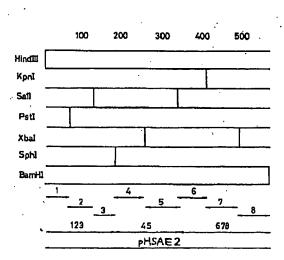
[図14]



【図17】

【図15】

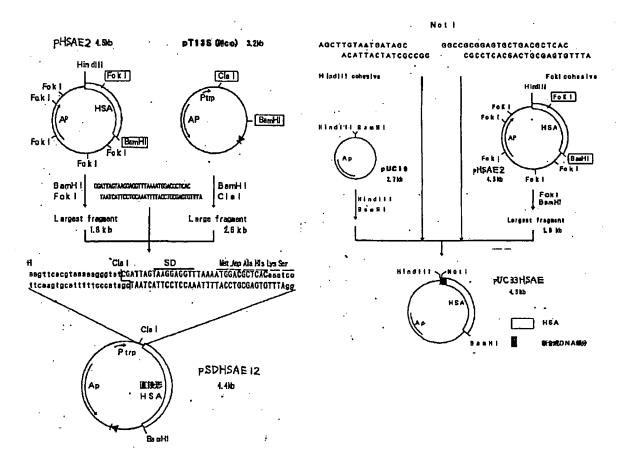




[図16]

【図19】

[図20]



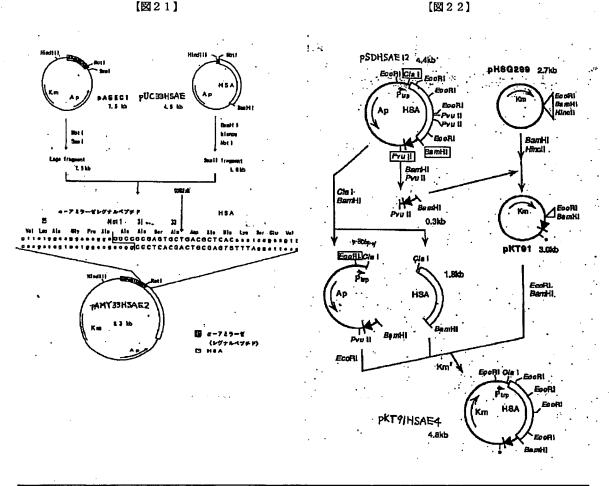
【図18】

ブロックト ACCUTACUTECCACCATTIAGGUTTCACCATCTTCACCCCTTTTAAAGACCTGGGTGAGGAA ACCUTACUTGCGAGTETTTAGGUTTCAACGCGTGGCAAAATTTCTGGACCCACTCCTTTTGAAGTT CCTGCTGCGGAAACTGGACGAACTGGGTGACGAAGGTAAGGCGTCTTCTGCAAAA GTACGGACGACGGCTTTGACCTGCTTGACGCACTTCCATTCCGCAGAAGACGTTTTGTCGCAG AACTTCAAAGCGCTGGTTCTGATCGGTTCGGTCAGTACCTTCAGCAGTGGCGGTTCGAGGA TCCCGACCAAGACTAGGGAAGCGAGTCATGGAAGTCGTCACGGCAAGCTCCTGGTGCAAT CAGGGTCTGAAATGCGCTTETCTCCAGAAATTCGGTGAACGTGCATTCAAAGC ACTTTACGCGAGAGAGAGGTCTTTAACCCATACATAGTATCGCACCGGTC GTGGGCAGTFGGDCGECTGCCCAGGGCTTCCCGALAGCAGTTCCCAGAAGT
AACCCCCGACAGGGTCGCCAAGGGCTTTCGTCTTAAGCGTCTTCACAGATTTG CCACGITAAACTGGTAAACGAATTACCGAATTCGGTAAAACCTGCGTACCTGACGAATCTGCA TIGACCATTTGCTTCATTGGCTTAAGCGATTTTGGACGGATCGACTGCTTAG ブロック3 ETAGAGTGCGCAGACCACCGTGCGGCACCTGGCGAAATACATCTGCGAAAACCAGGACTCCAT TCACGCGTCTGCTGCACCGCTTGACCGCTTTATGTAGACGCTTTTTGGTCCTGAGGTAGAGAAGAT プロック2 CTAGAAAACCACGAAATCCCCCCCCACTCTCCCCCTCTCTGGGCCCTGACTTCCTTGAATCAAAACACCCCCTTGACTTTCTTCTCCACACGTT GTGTGCAAAAACTACGCAGAAGCAAAAGACGTATTCCTAGGTATGTTCCTGTACGAATACGCTCG TTTGATGCCTCTCTTTCTGCATAAGGATCCATACAAGGACATGCTTATGCGAGCAGCT プロックコ TCGACGTAATCTGCACCGCATTCCACGACAAGGAAGGAACCTTCCTGAAAAAATAC GCATTACACGTGGGGTAAGGTGCTGTTGGTTTGGAAGGACTTTTTTATGGACATGCT '図(8B CTETAGGAAATCGCACGCGTCACCCGTACTTCTACGCAECGGAACTGCTGTTCTTCC-TTAGCCTCCGCCAGTGGGCATGAAGATCGGTGGCCTTTACGGACAAGAACCGATTTGCA

(Z) 18 A

CTALACGTTACAAAGCAGCTTTCACTGAATGCTGCCAGGCGCCTGACAAAGCGGCATG ATGTTTCGTCGAAAGTGACTTAGGACGGTCCCCCCACTGTTTTGGCC

[図21]



【手続補正書】

【提出日】平成3年8月22日

【手続補正1】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】図面の簡単な説明

【補正方法】変更

【補正内容】

【図面の簡単な説明】

【図1】本発明者らが設計し、実際に全合成して構築し た、ヒト血清アルブミンをコードするDNA配列を示す 図である。

【図2】ヒト血清アルプミンのN末端付近に単一の制限 酵素切断部位を導入するために配置したFokΙ認識部 位と切断部位を示す図である。

【図3】遺伝子中の制限酵素部位の配置を示す図であ る。なお、矢印はプロック1からプロック8各々の領域 と、3つの中間的プロックの領域、及びpHSAが保持 する領域を示す。

【図4A】図4Aはヒト血清アルプミン遺伝子構築のた め、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロッ ク1を示す図である。

【図4B】図4Bはヒト血清アルプミン遺伝子構築のた め、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロッ ク2を示す図である。

【図4C】図4Cはヒト血清アルブミン遺伝子構築のた め、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのプロッ ク3を示す図である。

【図4D】図4Dはヒト血清アルプミン遺伝子構築のた め、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロッ ク4を示す図である。

【図4E】図4Eはヒト血清アルプミン遺伝子構築のた め、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロッ ク5を示す図である。

【図4F】図4Fはヒト血清アルプミン遺伝子構築のた め、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロッ ク6を示す図である。

【図4G】図4Gはヒト血清アルブミン遺伝子構築のた め、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロッ ク7を示す図である。

【図4H】図4Hはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロック8を示す図である。

【図5】構築したヒト血清アルブミンを大腸菌の発現ペクターに接続するために作製した合成DNAを示す図である。なお、SDは、リボソーム結合部位を表す。

【図6】構築したヒト血清アルプミンを大腸菌で発現するプラスミドpSDHSA4の構築手順を示す図である。なお、プラスミドpT13S(Nco)は、大腸菌trpプロモーターを含む公知のプラスミドである。

【図7】ポリアクリルアミド電気泳動図及びウェスタンプロッテイング図である。詳細に述べると(A)はSDSポリアクリルアミド電気泳動後、クーマシーブルーでタンパク質を染色した図である。また(B)は(A)の1/30量の蛋白を用いて同様の電気泳動後、ゲル内の蛋白をナイロンメンプランにエレクトロトランスファーし、抗ヒト血清アルブミン抗体を用いてウェスタンプロッテイングした図である。図中の1,2,3,Mの略号は以下の通りである。1.HB101全菌体蛋白2.HB101/pSDHSAE12全菌体蛋白3.HB101/pSDHSAE12顆粒画分M.分子量マーカー

【図8】精製顆粒蛋白のアミノ酸配列を示す図である。Observedは実際に観察された配列、Predictedは予定した配列を示す。

【図9】シャトルベクターpBU4371の構築を示す 図である。

【図11】分泌ベクター構築のために作製した合成DN Aを示す図である。

【図12】分泌ペクターPASEC1の構築図である。

【図13】pASEC1に接続するためのヒト血清アルプミン遺伝子の構築図である。

【図14】ヒト血清アルプミンを枯草菌で分泌するためのプラスミドpAMY33HSA4の構築図である。

【図15】1A510/pAMY33HSA4または1A510/pAMY33HSAE2及び1A510/pBU4371の培養14,16,18時間目の培養上清 1μ 1を1回及び5回ナイロンメンブランにスポットし抗ヒト血清アルブミン抗体でブロッテイングした図である。Standardsは、SIGMAのEssential globlinfree HUMAN Albuminを用いた。Brothの位置には、培地をスポットした。図中の1,2,4,5の位置には1A510/pAMY33HSA4または1A510/pAMY3

3HSAE2を、3,6の位置には1A510/pBU4371をそれぞれスポットした。

【図16】本発明者らが設計し、実際に全合成して構築した、ヒト血清アルブミンをコードするDNA配列を示す図である。

【図17】遺伝子中の制限酵素部位の配置を示す図である。なお、矢印はブロック1からブロック8各々の領域と、3つの中間的ブロックの領域、及びpHSAE2が保持する領域を示す。

【図18A】図18Aはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロック1を示す図である。

【図18B】図18Bはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのプロック2を示す図である。

【図18C】図18Cはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロック3を示す図である。

【図18D】図18Dはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのブロック4を示す図である。

【図18E】図18Eはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのプロック5を示す図である。

【図18F】図18Fはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのプロック6を示す図である。

【図18G】図18Gはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのプロック7を示す図である。

【図18H】図18Hはヒト血清アルブミン遺伝子構築のため、DNA合成機で合成したDNAオリゴマーのプロック8を示す図である。

【図19】構築したヒト血清アルブミンを大腸菌で発現するプラスミドpSDHSAE12の構築手順を示す図である。なお、プラスミドpT13S(Nco)は、大腸菌trpプロモーターを含む公知のプラスミドである。

【図20】pASEC1に接続するためのヒト血清アルプミン遺伝子の構築図である。

【図21】ヒト血清アルブミンを枯草菌で分泌するため のプラスミドpAMY33HSAE2の構築図である。

【図22】構築したヒト血清アルプミンを大腸菌で発現するプラスミドpKT91HSAE4の構築手順を示す図である。

【手続補正2】

【補正対象書類名】図面

【補正対象項目名】全図

【補正方法】変更

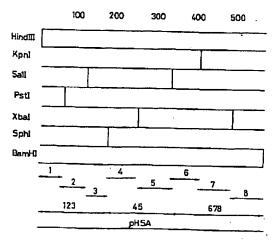
【補正内容】

【図1】

[図2]

ヒト血液アルブミンのN末端 ↓

[図3]



【図4A】

【図4B】

【図4C】

【図4D】

プロック3

TEGAGGTAATGTGGAGGATTGGAGGAAAAGGAAGAAAGCTTCCTGAAAAAATAC GCATTACACGTGGGGTAAGGTGCTGTTGGTTGCTTGTTGGAAGGACTTTTTTATGGACATGGT

CTGTACGAAATCCCACGCGCTCCCCCACTCCTTCTACGCACCCGGAACTCCTGTTCTTCG TTAGCGTCCGGCAGTGGGCATGAGATGCGCTGGCCTTGACGACAAGAAGCGATTTCCA

CTAAACGTTACAAAGCAGGTTTCACTGAATGCTGCCAGGCGGCTGACAAAGCCGCATG
ATGTTTCGTCGAAAGTGACTTACGACGGTCCGCCGACTGTTTCCCC \$phi

プロックも

CCTGCTGCCGAAACTGGACGAACTGCGTGACGAAGGTAAGGCGTCTTCTGCAAAA GTACGGACGACGGCTTTGACCTGCTTGACGCACTGCTTCCATTCCGCAGAAGACGTTTTGTCGCAG

CAGCGTCTGAAATGCGCTTCTCTCCAGAAATTCGGGGAACGTGCATCAAAGC
ACTTTACGGGAAGAGGGGTCTTTAAGGCACTTGCACGTAAGTTTCGCACCGTC

GTGGGCAGTTECGEGCCTCTCCCAGCCCTTCCGAAAGCAGAATTCGCAGAAGT AACGCGCGGACAGGGTCGCGAAGGGCTTTCGTCTTAAGCGTCTTCACAGATTTG

【図4E】

ブロック5

14dX CTAGAGTGCCAGACCACCACCACCACCACAATACATCTGCGAAAACCAGGACTCCAT TCACCCGTCTGCTGGCACCGCTTGGACCACTTTTTGTAGACCACTTTTTGGTCAGAGGAGGAT TCACCCGTCTGCACCACCACCACCACTTTTTGTAGACCACTTTTTGTTCCAGGAGGAGGAT

CTCTTCTAAACTGAAAGAATGCTCCGAAAAACCGCTGCTGGAAAAATCTCACTGCATCGCAGAA TTGACTTTCTTACCACGCTTTTTTGGCGACGACCTTTTTAGAGTGACGTAGCGTCTTCATCTTTT

GTGTGCAAAAGCTACGCAGAAGCAAAGCACGTATTCCTAGGTATGTTCCTGTACGAATACGCTCC Smil

[図4F]

#66664688884614618181861161861861861868686188844444681468644481468646644444 ctogannatigs1888846868886888688868688464186146884446181158468844AAAACC ttcanacce818811844864686884648818418444618818844618188446181186446181186446 cagctogo184414844411884846888181881881188814846864444680

[図4G]

TOPP 1

KPOL
CATGEST TERMINATED TO THE CATGEST TO T

[図4H]

 【図5】

SD Met Asp Ala His
5' CGATTAGTAAGGAGGTTTAAAATGGACGCTCAC
TAATCATTCCTCCAAATTTTACCTGCGAGTGTTTA

Cla I cohesive

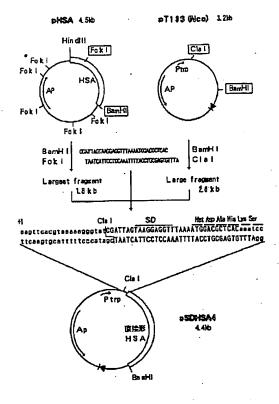
Fok I cohesive

【図7】

(B)

· (A)

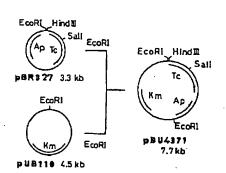
 【図6】



[図8]

Observed : Wet-Asp-Alz-His-Lys-Ser-Glu-Val-Predicted : Wet-Asp-Alz-His-Lys-Ser-Glu-Val-

> Ala-His-Arg-Phe-Lys-Asp-Leo-Gly Ala-His-Arg-Phe-Lys-Asp-Leo-Gly



【図9】

【図10】

シグナルペプチド切断点

4 数字はN末畑にからのアミノ酸数

【図11】

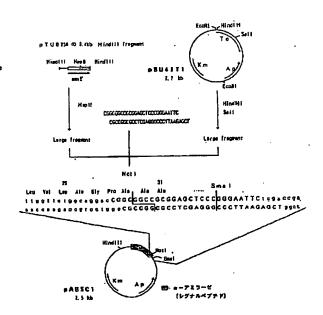
Not 1 Sac! Small EcoR!

5 CGGCGGCCGGGGGGTCCCGGATTC

CGCCGGCGCGCGTCGAGGGCCCTTAAGACCT

Hapil cohesive Sall cohesive

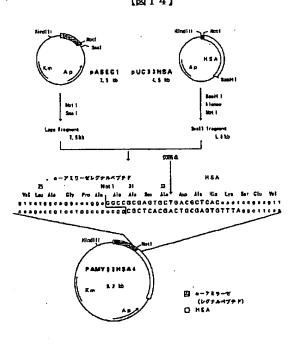
【図12】



【図13】

Noti GGCCGCGGAGTGCTGACGCTCAC AGCTTGTAATGATAGC COCCTCACGACTGCGAGTGTTTA ACATTACTATCGCCGG H indill cohemive Hindill FORI BanH1 Foks pHSA PUCID 4.516 2.71b Hindtil 3 a a X i Largest tragment Hindiii . PUCISHSA 4.5% 新会成DNA等分

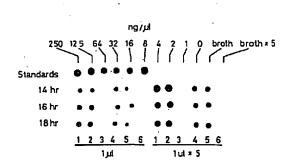
【図14】



ブロックし

【図15】

[図18A]



Hind II
ABETTGGGATGGACGETCACAAATCCGAAGTTGCGCACGGTTTTAAAGACCTGGGTGAGGAA
ACCCTACCTGCGAGTGTTTAGGCTTCAACGCGGGGAAAATTTGTGGACCACTCCTTTTGAAGTT

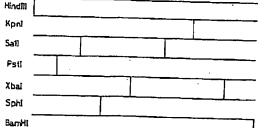
AACTTCAAAGCGCTGGTTCTGATCGCTTTCGCTCAGTACCTTCAGCAGCTGCCCCTTCGGGA TCGCCAACGACTAGCGAAAGCGAGTCATGGAACTCGTCACGGCAAGCTCCTGGTGCAAŢ

CCACCTTAAACTGGTAAACGAAGTAACCGAATTCGCTAAAACCTGCCTAGCTGACGAATCTGCA TTGACCATTTCCTTCATTGGCTTAAGCGATTTTGGACGCATCGACTGCTTAG

【図16】

【図17】

500



PHSAE 2

300

400

6

678

100 .

123

200

ブロック2

Pet I
GAMACTECGACAAATCCCTCCACACCCCTGTTCGGTGACAAACTGTGCACTGTTCGGACCCTGCGC
ACGTCTTTTGACCCTGTTAGGGACCTGTGGGACAAGCCACTGTTTCACACCGTGACAACCGT

【図18B】

(35)

[図18C]

【図18D】

SEII
TEGACETAATGTECACEGCATTCCACGACAACGAAGAAACCTTCCTGAAAAAATAC
GCATTACACGTEGGCTAAGGTCTGTTGCTTCTTTTGGAAGGACTTTTTTATGGACATGCT
CTGTACGAAATGGACGCCGTCACCCGTACTTCTACGCACCGGAACTGCTTCTTCTCG
TTAGGGTCGGCGATGGGGCATGACGTCACCGCTTCACCGACAAGGCCCATTGCA
CTAAACGTTACAAAGCACTTTCACTCAATGCTCCCACGCCCCCTGACAAAGCCCCATG
ATGTTTCCTCCAAAGCACGCCCCCTGACAAAGCCCCATG
SPAI

【図18E】

70795

IDDI
CTAGAGTECGCAGACGACCACCEGGGAAATACATCTGGGAAAACCAGGACTCCAT
TCAGGCTGCGCAGACGACCCTGGGGAAATACATCTGGGAAAACCAGGACTCCAT
TCAGGCTCTGCTAGCCACCCTTTATGTAGACGCTTTTTGGTCCTGAGGTAGGAAAACTCTCACTGCATCGAAAA
TTGACTTTCTTAGACGCAAAACCGCTGCAGCACCACCTTTTTAGAGTGACGTAGCGTCTTCATCTTTT
GTAGAAAACGACGAATGCCGGGGACGACTGCTGCGCGGCGGAGGACTTCCTTGGATAAACACA
GCTGCTTTAGGGCCGCCTGAGCGGCGGACGCGAGCGAGGAAACTAGATTACTCCACACCCTT
GTGTGCAAAACTACACCACAGAAACACACAAAACACCTTTCCTTACCACACCCTT
TTTGATCGCTCTTTCCTTCCATAAGGATCATCCTGCAAAACCACCTTTATCCACACCCCT
TTTGATCGCTCTTTCCTTCCATAAGGATCATCATCATCACCACCACTCTTTATCCAGCACCACCT

【図18F】

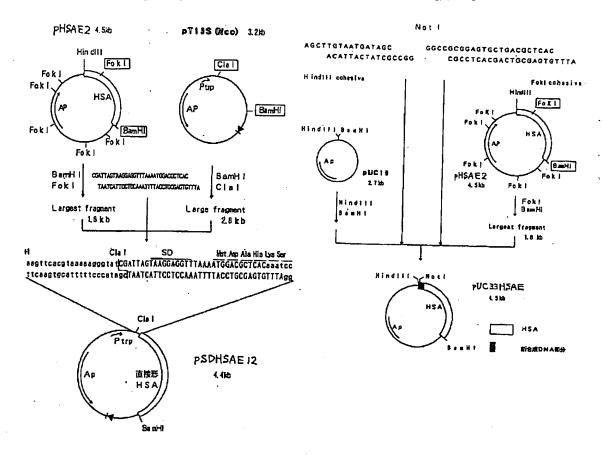
Pêda Gegege et a fasta de la suitant de la s

[図18G]

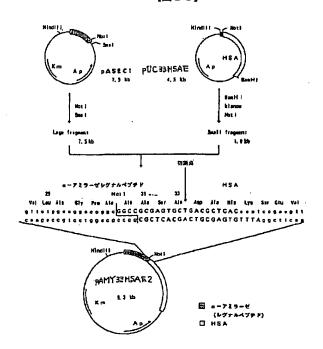
【図18H】

【図19】

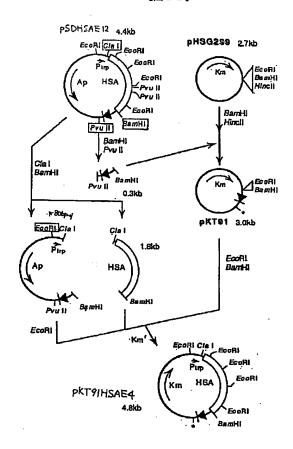
【図20】



[図21]



【図22】



71	コン	トペー	_32 <i>π</i>	た世か

フロントペー	・ジの続き					
(51) Int. Cl. 5		識別記号	庁内整理番号	FΙ		技術表示箇所
C 1 2 R	1:19)				•	
(C 1 2 N	1/21					
C 1 2 R	1:125)					
(C 1 2 P	21/02					
C 1 2 R	1:19)					
(C 1 2 P	21/02					
C 1 2 R	1:125)					
(C 1 2 P	21/02					
C 1 2 R	1:08)					